

WO2000070070

Publication Title:

PARAMYXOVIRIDAE VIRUS VECTOR DEFECTIVE IN ENVELOPE GENE

Abstract:

Abstract of WO 0070070

(A1) Translate this text Virus virions defective in F gene are successfully collected by using a Sendai virus genomic cDNA with deletion of F gene. Further, infectious viral particles defective in F gene are successfully constructed by using F-expression cells as helper cells. Also, virus virions defective in F gene and HN gene are successfully collected by using a virus genomic cDNA with deletion of both of F gene and HN gene. Further, infectious viral particles defective in F gene and HN gene are successfully produced by using F- and HN-expression cells as helper cells. A virus being defective in F gene and HN gene and having F protein is constructed by using F-expression cells as helper cells. Further, a VSV-G pseudo type virus is successfully constructed by using VSV-G-expression cells. Techniques for constructing these defective viruses contribute to the development of vectors of Paramyxoviridae usable in gene therapy.

Courtesy of <http://v3.espacenet.com>

PCT

世界知的所有権機関
国際事務局
特許協力条約に基づいて公開された国際出願



(51) 国際特許分類7 C12N 15/86, 15/45, 7/01 // 5/10		A1	(11) 国際公開番号 WO00/70070
			(43) 国際公開日 2000年11月23日(23.11.00)
(21) 国際出願番号 PCT/JP00/03195	PCT/JP00/03195		
(22) 国際出願日 2000年5月18日(18.05.00)			
(30) 優先権データ 特願平11/200739	1999年5月18日(18.05.99)	JP	浅川 誠(ASAOKAWA, Makoto)[JP/JP] 〒561-0825 大阪府豊中市二葉町3-2-1 シオノギ神崎川寮319号室 Osaka, (JP) (74) 代理人 清水初志, 外(SHIIMIZU, Hatsuhi et al.) 〒500-0847 滋賀県土浦市鈴木1-1-1 関鉄つくばビル6階 Ibaraki, (JP)
(71) 出願人 (米国を除くすべての指定国について) 株式会社 ディナベック研究所 (DNAVEC RESEARCH INC.)[JP/JP] 〒305-0856 滋賀県つくば市観音台1丁目25番11号 Ibaraki, (JP)			(81) 指定国 AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, CA, CH, CN, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EE, ES, FI, GE, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW, 欧州特許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), OAPI特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG), ARIP0特許 (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), ユーラシア特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM)
(72) 発明者 ; および (75) 発明者／出願人 (米国についてのみ) 李 浩鵬(Li, Ha-Ou)[CN/JP] 朱 益峰(Shu, Tsugumine)[JP/JP] 上田泰次(UEDA, Yasuji)[JP/JP] 長谷川謙(HASEGAWA, Mamoru)[JP/JP] 鶴田章博(Hida, Akihiro)[JP/JP] 时任文乃(TOKITOOU, Fumio)[JP/JP] 平田隆洋(HIRATA, Takahiro)[JP/JP] 徳泉 利(TOKUSUMI, Tsuyoshi)[JP/JP] 〒305-0856 滋賀県つくば市観音台1丁目25番11号 株式会社 ディナベック研究所内 Ibaraki, (JP)			添付公開書類 国際査定報告書 請求の範囲の補正の期限前の公開；補正査定の際には再公開される。
秀和(KUMA, Hidekazu)[JP/JP] 〒301-0044 滋賀県竜ヶ崎市小堀4-6-3 久光製薬株式会社 竜ヶ崎ハイツA203 Ibaraki, (JP)			

(54)Title: **PARAMYXOVIRIDAE VIRUS VECTOR DEFECTIVE IN ENVELOPE GENE**

(54)発明の名称 エンベロープ遺伝子欠損パラミクソ科ウイルスベクター

(57) Abstract

Virus virions defective in F gene are successfully collected by using a Sendai virus genomic cDNA with deletion of F gene. Further, infectious viral particles defective in F gene are successfully constructed by using F-expression cells as helper cells. Also, virus virions defective in F gene and HN gene are successfully collected by using a virus genomic cDNA with deletion of both of F gene and HN gene. Further, infectious viral particles defective in F gene and HN gene are successfully produced by using F- and HN-expression cells as helper cells. A virus being defective in F gene and HN gene and having F protein is constructed by using F-expression cells as helper cells. Further, a VSV-G pseudo type virus is successfully constructed by using VSV-G-expression cells. Techniques for constructing these defective viruses contribute to the development of vectors of *Paramyxoviridae* usable in gene therapy.

F遺伝子を欠失させたセンダイウイルスゲノムcDNAを用いて、F遺伝子を欠損したウイルスピリオンを回収することに成功した。さらに、F発現細胞をヘルパー細胞として用いて、F遺伝子欠損型の感染性ウイルス粒子を作製することに成功した。また、FおよびHN遺伝子の両方を欠失させたウイルスゲノムcDNAを用いて、FおよびHN遺伝子を欠損したウイルスピリオンを回収することに成功した。さらに、FおよびHN発現細胞をヘルパー細胞として用いて、F、HN遺伝子欠損型の感染性ウイルス粒子を作製することに成功した。また、F発現細胞をヘルパー細胞として用いて、F蛋白質を有するF、HN遺伝子欠損型ウイルスの作出も行った。また、VSV-G発現細胞を用いて、VSV-Gシードタイプのウイルスを作製することにも成功した。これらの欠損型ウイルス産生技術は、パラミクソウイルスにおける遺伝子治療用ベクターの開発に道を開くものである。

PCTに基づいて公開される国際出願のパンフレット第一頁に掲載されたPCT加盟国を同定するために使用されるコード(参考情報)

AE アラブ首長国連邦	DM ドミニカ	KZ カザフスタン	RU ロシア
AG アルギנטィナ・バーバーダ	DZ アルジェリア	LC セントルシア	SD スウェーデン
AL アルバニア	EE エストニア	LI リヒテンシュタイン	SE スウェーデン
AM アルメニア	ES スペイン	LK スリランカ	SG シンガポール
AU オーストラリア	FI フィンランド	LS リトアニア	SI スロバキア
AZ アゼルバイジャン	FR フランス	LS レソボシア	SK スロ伐キア
BA ボスニア・ヘルツェゴビナ	GA ガボン	LT リトアニア	SL シエラレオネ
BB バルバドス	GB 英国	LU ルクセンブルグ	SN ゼネガル
BE ベルギー	GD グレナダ	LV ラトヴィア	SZ スワジランド
BF ブルガニア・ファソ	GE ジョージア	MA モロッコ	TG ティゴード
BG ブルガリア	GH ガーナ	MC モナコ	TJ タジキスタン
BR ベネズエラ	GM ガンベア	MD モルドバ	TM トルクmenistan
BR ブラジル	GN ギニア	MG マダガスカル	TR トルコ
BY ベラルーシ	GR ギリシャ	MK マケドニア	TT トリニティ・トバゴ
CA カナダ	GW ギニアビサオ	ML マリ	TZ タンザニア
CF 中央アフリカ	HR クロアチア	MN モンゴル	UA ウクライナ
CG コンゴ	HU ハンガリー	MR モーリタニア	UG ウガンダ
CI コートジボアール	ID インドネシア	MW モラクイ	US アメリカ合衆国
CM カメルーン	IE アイルランド	MX メキシコ	UZ ウズベキスタン
CN 中国	IL イスラエル	MZ モザンビーク	VN ベトナム
CR コスタ・リカ	IN インド	NE ニジェール	YU ユーゴスラヴィア
CU キューバ	IS アイスランド	NI ニカラグア	ZA 南アフリカ共和国
CY キプロス	JP 日本	NO ノルウェー	ZW ジンバブエ
CZ チェコ	KE ケニア	NZ ニュージーランド	
DK デンマーク	KG キルギスタン	PL 波蘭	
	KP 朝鮮	PT ポルトガル	
	KR 韓国	RO ルーマニア	

明細書

エンベロープ遺伝子欠損パラミクソ科ウイルスベクター

技術分野

本発明は、エンベロープ遺伝子欠損型パラミクソウイルスベクターに関する。

背景技術

これまでの遺伝子治療の臨床研究のアプローチの多くはレトロウイルス、アデノウイルスおよびアデノ随伴ウイルスなどのウイルスベクターが利用されている。これらの遺伝子治療用ベクターは、導入効率および持続発現に制限があり、ベクター自体に細胞毒性及び免疫原性があるなど、医学応用上の大きな問題が存在する (Lamb,R.A. & Kolakofsky,D., Paramyxoviridae: the viruses and their replication. *in* Fields Virology, 3rd edn, (Edited by B.N.Fields, D.M. Knipe & P.P Howley) pp.1177-1204(Philadelphia, Lippincott-Raven. (1996))。これらの対策として新たなベクターがレンチウイルスやHSVをベースに提案されており、また既存ベクターの改良研究が精力的になされている。しかしながら、これらのベクターはいずれも生活環において、核内でDNAの形態で存在する。従って、患者の染色体とのランダムな相互作用に関わる安全性への危惧は完全に回避することは難しい。

最近のリバースジェネテックス技術の急速な進歩により、従来開発が遅れていたRNAウイルスをベースにしたベクターの開発が可能となりつつある。組み換えRNAウイルスは高い遺伝子導入効率と発現能力を示し、遺伝子治療用ベクターとしての高いポテンシャルティが示唆される (Roberts, A. & Rose, J., *Virology* 247, 1-6 (1998); Rose, J., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 94, 14998-15000 (1996); Palese, P. et. al., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 93, 11354-11358 (1996))。

しかし、実用的に利用可能な弱毒ウイルスの欠損型ゲノム由来のパラミクソウイルスベクターはまだ報告されていない。

マイナス鎖RNAをゲノムに持つパラミクソウイルスベクターは、レトロウイルス、DNAウイルス、またはプラス鎖RNAウイルスベクターとは大きく異なる幾つかの特徴を持っている。そのゲノムまたはアンチゲノムは直接にmRNAとしては機能せず、ウイルスのタンパク質合成やゲノム複製を開始させることはできない。ウイルスのRNAゲノムもアンチゲノムも常にリボ核酸タンパク質複合体（ribonucleoprotein complex; RNP）の形で存在し、プラス鎖RNAウイルスに見られるような、mRNAsが相補的な裸のゲノムRNAにハイブリダイズしてゲノムのRNPへのアセンブリを妨害するといったアンチセンスの問題が殆ど起きない。これらのウイルスは自身のRNAポリメラーゼを持っており、RNP複合体を鋳型にしてウイルスマRNAの転写またはウイルスゲノムの複製を行う。特筆すべきことにマイナス鎖RNA（nsRNA）ウイルスは宿主細胞の細胞質でのみ増殖し、DNAフェーズを持たないため染色体への組み込み（integration）は起こらない。更にはRNA同士の相同組み換えも認められていない。これらの性質はマイナス鎖RNAウイルスの遺伝子発現ベクターとしての安定性と安全性に大きく寄与するものと思われる。

本発明者らはネガティブ鎖RNAウイルスの中でもセンダイウイルス（Sendai virus; SeV）に注目してきた。SeVは非分節型マイナス鎖 RNAウイルスで、パラミクソウイルス（paramyxovirus）に属し、*murine parainfluenza virus*の一種である。このウイルスは二つのエンベロープ糖タンパク質であるヘマグルチニン-ノイライミニダーゼ（hemagglutinin-neuraminidase; HN）とフュージョンタンパク質（fusion protein; F）を介して宿主細胞膜に接着、膜融合を起こし、効率的に自分のRNAポリメラーゼとリボヌクレオプロテイン（RNP）複合体の形で存在するRNAゲノムを細胞質に放出し、そこでウイルスのmRNAの転写及びゲノムの複製を行う（Bitzer, M. et al., J. Virol. 71(7):5481-5486, 1997）。ウイルスエンベロープ蛋白質Fは活性の無い前駆蛋白（F₀）として合成され、トリプシンによるタン

パク質分解 (proteolytic cleavage) で F1 と F2 に解製され (Kido, H. et al., Biopolymers (Peptide Science) 51(1):79-86, 1999)、活性型蛋白質となり膜融合を引き起す。このウイルスはヒトに対して病原性がないと言われている。また、ラボ弱毒株 (Z strain) も分離されており、自然宿主であるげっ歯類に対し軽度の肺炎を誘発する程度である。この株はバラミクソウイルスの転写複製機構等の分子レベルにおける研究モデルとして広く用いられており、またハイブリドーマの作製にも使われてきた。このような高い安全性の外にこのウイルスは細胞株または鶏卵で $10^9 \sim 10^{11}$ pfu/ml という高い生産タイマーを示す。最近成功したネガティブ鎖RNAウイルスベクターのcDNAからの回収システムの中で、センダイウイルスの場合は特に高い再構成効率を示している。外来遺伝子を導入した組み換え型野生ウイルスでは効率的且つ安定的に導入外来遺伝子を発現する能力が注目されている。

このように、マイナス鎖RNAウイルスは遺伝子導入ベクターとして多くの利点を有するが、遺伝子治療に応用するには、細胞に感染させた場合、感染性粒子が放出されない安全性の高いベクターを開発することが望まれる。このためには、野生型のウイルス產生能を欠損させた欠損型ウイルスを大量生産する技術が必要である。しかし、これまで応用可能なエンベロープ遺伝子欠損型ゲノムをベースにしたベクターの開発はまだ成功していない。

発明の開示

本発明は、エンベロープ遺伝子を欠損したバラミクソウイルスベクターを提供することを課題とする。

伝播性を欠く、遺伝子治療により適したバラミクソウイルスベクターを構築するため、本発明者らは、SeVのF遺伝子をゲノム上から欠失させ、GFP遺伝子をレポーターとして導入したcDNAを用いて、センダイウイルスのF蛋白を発現する細胞株で感染性ウイルス粒子を回収する方法を確立した。このF遺伝子欠損ウイルスベ

クターは、初代培養したラットの神経細胞、primitiveなマウスの血液幹細胞、ヒトの正常細胞など多様な細胞に高い効率で遺伝子導入され、高い遺伝子発現を示した。さらに、*in vivo*ではラットの脳に投与して高発現が得られた。このF遺伝子欠損型SeVベクターは感染した細胞で比較的に長く持続的にかつ強力に遺伝子を発現し、二次的に感染性ウイルス粒子を産生せず、隣接した細胞へも伝播しないため、遺伝子治療用ベクターとしての有用性が示唆された。

さらに本発明者らは、F遺伝子とHN遺伝子の両方を欠損させたSeVベクターcDNAを作製し、センダイウイルスのF蛋白およびHN蛋白質を発現する細胞株で感染性ウイルス粒子を回収する方法を確立した。また、このSeVベクターcDNAを、F発現細胞に導入することによって、HN蛋白質を欠失したSeVベクターを作製することにも成功した。

このように本発明は、マイナス鎖RNAウイルスを基本骨格とした実用化可能な新しいエンベロープ遺伝子欠損型ベクターシステムを初めて確立するものである。F遺伝子欠損、またはFHN遺伝子欠損ゲノムcDNAから、ヘルパー細胞を利用して感染性欠損ウイルス粒子の回収に成功したことは、センダイウイルスの優れた特徴を生かした新規な遺伝子治療用ベクターの研究開発に道を開くものである。

本発明の欠損型センダイウイルスベクターは遺伝子導入効率も広範な細胞種に對して極めて高く外来遺伝子を驚異的に発現する能力を持っている。さらに、感染細胞で持続的に発現し、2次的な感染性ウイルス粒子を放出しないことから、ウイルスの伝播性を完全に無くした安全性の高いベクターであることが判明した。

RNAウイルスではゲノムの安定性の問題が指摘され得るが、SeVベクターによる異種遺伝子発現の結果ではウイルスを連續多代継代しても殆ど塩基の変異が認められず、挿入異種遺伝子を長期間に渡って安定に発現する事が示されている(Yu, D. et al. *Genes cells* 2, 457-466 (1997))。このマイナス鎖RNAウイルスレプリコンをベースにしたベクターは、既に成功しているポジティブ鎖(positive-

strand) RNAウイルスであるセムリキ森林ウイルス (Semliki forest virus) またはシンドビスウイルス (Sindbis viruses) のレプリコンをベースにしたウイルスベクターに比べ、ゲノムの安定性や、カプシド構造タンパク質を持たないことによる導入遺伝子のサイズまたはパッケージングの柔軟性 (flexibility) など性質上幾つかのメリットがある。野生型センダイウイルスペクターは、外来DNAを少なくとも 4 kbpまで導入可能であり、欠失型ベクターではさらに導入サイズが大きくなる。転写ユニットを付加することによって 2 種類以上の遺伝子を同時に発現する事が可能かもしれない。このセンダイウイルスのレプリコンをベースにしたベクターは理論的には細胞質で多コピーに複製されたRNPが細胞の分裂に伴い娘細胞にも分配されるため持続発現が期待される。実際ある種の血液系細胞では *in vitro* 実験によりそれが証明されている。さらに、本発明者等は、センダイウイルスペクターが血球系の細胞、特に顆粒球系細胞に高い効率で遺伝子導入され、c-kit陽性のprimitive細胞にも導入されることを確認していることから、このベクターは非常に広い組織適用範囲を持つ応用可能性の高いベクターになり得ることが示唆される。

即ち本発明は、エンベロープ遺伝子欠損センダイウイルスペクターに関し、より具体的には、

(1) (a) バラミクソ科ウイルスの少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたバラミクソウイルスに由来する (一) 鎮一本鎖RNA、および (b) 該 (一) 鎮一本鎖RNAと結合するタンパク質、からなる複合体を含むバラミクソ科ウイルスペクター、

(2) (一) 鎮一本鎖RNAがNPタンパク質、Pタンパク質、およびLタンパク質を発現し、Fタンパク質および/またはHNタンパク質を発現しないように改変されている、(1) に記載のベクター、

(3) (一) 鎮一本鎖RNAから発現しないように改変されたエンベロープタンパク質の少なくとも一つを含む、(1) または (2) に記載のベクター、

- (4) VSV-Gタンパク質を含む、(1)から(3)のいずれかに記載のベクター、
(5)(-)鎖一本鎖RNAがセンダイウイルスに由来する、(1)から(4)のいずれかに記載のベクター、
(6)(-)鎖一本鎖RNAがさらに外来遺伝子をコードしている、(1)から(5)のいずれかに記載のベクター、
(7)(1)から(6)のいずれかに記載のベクターに含まれる(-)鎖一本鎖RNAまたはその相補鎖をコードするDNA、
(8)(1)から(6)のいずれかに記載のベクターの製造方法であって、
(a) バラミクソ科ウイルスの少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたバラミクソウイルスに由来する(-)鎖一本鎖RNAまたはその相補鎖をコードするベクターDNAを、エンベロープタンパク質を発現する細胞に導入して発現させる工程、および
(b) 該細胞を培養し、その培養上清からウイルス粒子を回収する工程、を含む方法、
(9)(1)から(6)のいずれかに記載のベクターの製造方法であって、
(a) バラミクソ科ウイルスの少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたバラミクソウイルスに由来する(-)鎖一本鎖RNA、および該(-)鎖一本鎖RNAと結合するタンパク質、からなる複合体を、エンベロープタンパク質を発現する細胞に導入する工程、および
(b) 該細胞を培養し、その培養上清からウイルス粒子を回収する工程、を含む方法、
(10) 工程(b)における細胞の培養が、エンベロープタンパク質を発現する細胞との共培養である、(8)または(9)に記載の方法、
(11) 工程(b)における細胞の培養において、該細胞に、エンベロープタンパク質を発現する細胞を重層して培養を行う、(8)または(9)に記載の方法、
(12) 細胞が発現するエンベロープタンパク質の少なくとも1つが、前記(-)

)鎖一本鎖RNAから発現しないように改変されたエンベロープタンパク質の少なくとも1つと同一である、(8)から(11)のいずれかに記載の方法、(13)細胞が発現するエンベロープタンパク質の少なくとも1つがVSV-Gタンパク質である、(8)から(12)のいずれかに記載の方法、に関する。

なお、本発明において「ベクター」とは、宿主内で外来遺伝子を発現させるための核酸分子をパッケージングしたウイルス粒子を指す。

また、バラミクソウイルス科ウイルスの「NP、P、M、F、HN、およびL遺伝子」とは、それぞれヌクレオキアプシド、ホスホ、マトリックス、フュージョン、ヘマグルチニン-ノイラミニダーゼ、およびラージ蛋白質をコードする遺伝子のことと指す。バラミクソウイルス亜科に属する各ウイルスにおける各遺伝子は、一般に次のように表記される。また、一般に、NP遺伝子は「N遺伝子」と表記されることもある。

レスピロウイルス属	N	P/C/V	M	F	HN	-	L
-----------	---	-------	---	---	----	---	---

ルプラウイルス属	N	P/V	M	F	HN	(SH)	L
----------	---	-----	---	---	----	------	---

モーピリウイルス属	N	P/C/V	M	F	H	-	L
-----------	---	-------	---	---	---	---	---

例えばバラミクソウイルス科 (Paramyxoviridae) のレスピロウイルス (Respirovirus) に分類されるセンダイウイルスの各遺伝子の塩基配列のデータベースのアクセション番号は、NP遺伝子については M29343, M30202, M30203, M30204, M51331, M55565, M69046, X17218、P遺伝子については M30202, M30203, M30204, M55565, M69046, X00583, X17007, X17008、M遺伝子については D11446, K02742, M30202, M30203, M30204, M69046, U31956, X00584, X53056、F遺伝子については D00152, D11446, D17334, D17335, M30202, M30203, M30204, M69046, X00152, X02131、HN遺伝子については D26475, M12397, M30202, M30203, M30204, M69046, X00586, X02808, X56131、L遺伝子については D00053, M30202, M30203, M30204, M69040, X00587, X58886を参照のこと。

本発明は、エンベロープ遺伝子欠損型のバラミクソウイルスベクターに関する

る。該ウイルスベクターは、少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたバラミクソウイルスに由来する（-）鎖一本鎖RNAを含むことを特徴とする。バラミクソウイルスは、一般に、エンベロープの内部にRNAとタンパク質からなる複合体（リボヌクレオプロテイン； RNP）を含んでいる。RNPに含まれるRNAはバラミクソウイルスのゲノムである（-）鎖（ネガティブ鎖）の一本鎖RNAであり、タンパク質はこのRNAに結合して複合体を形成している。本発明のバラミクソ科ウイルスベクターは、(a)バラミクソ科ウイルスの少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたバラミクソウイルスに由来する（-）鎖一本鎖RNA、および(b)該（-）鎖一本鎖RNAと結合するタンパク質、からなる複合体をそのウイルス粒子内に含んでいる。（-）鎖一本鎖RNAと結合するタンパク質とは、該（-）鎖一本鎖RNAと直接および/または間接に結合し、該（-）鎖一本鎖RNAと複合体を形成するタンパク質のことを言う。一般に、バラミクソウイルスの（-）鎖一本鎖RNA（ゲノムRNA）には、NPタンパク質、Pタンパク質、およびLタンパク質が結合している。このRNPに含まれるRNAがウイルスゲノムの転写および複製のための雛型となる（Lamb, R.A., and D. Kolakofsky, 1996, *Paramyxoviridae : The viruses and their replication.* pp.1177-1204. In Fields Virology, 3rd edn. Fields, B. N., D. M. Knipe, and P. M. Howley et al. (ed.), Raven Press, New York, N. Y.）。本発明の複合体には、バラミクソウイルスに由来する（-）鎖一本鎖RNAおよびそれに結合するバラミクソウイルスに由来するタンパク質からなる複合体が含まれる。本発明のベクターは、例えばバラミクソウイルスの（-）鎖一本鎖RNAにこれらのタンパク質（NP、P、およびLタンパク質）が結合したRNPを含むものである。一般に、バラミクソウイルスのRNP複合体は、細胞内で自立的にRNP複合体を複製する能力を有する。このように、細胞に導入されたベクターは細胞内でRNPを増幅させることにより、遺伝子（複合体に含まれるRNA）のコピー数を増やす。これにより、外来遺伝子を持つベクターからの外来遺伝子の高い発現がもたらされる。本発明のベクターは、好ましくは、

細胞内で複合体（RNP）に含まれるRNAを複製する能力を有するものである。

本発明を適用可能なバラミクソ科ウイルスとしては、センダイウイルスに加え、例えば、麻疹ウイルス、サルパラインフルエンザウイルス（SV5）、ヒトパラインフルエンザウイルス3型が挙げられるが、これらに制限されない。

ウイルスベクター中の（-）鎖一本鎖RNAは、典型的には、NPタンパク質、Pタンパク質、およびLタンパク質を発現し、Fタンパク質および/またはHNタンパク質を発現しないように改変されている。

センダイウイルス（Sendai virus; SeV）の場合、天然のウイルスのゲノムサイズは約15,000塩基で、ネガティブ鎖は 3'の短いリーダー領域に続き、NP（ヌクレオキアブシド）、P（ホスホ）、M（マトリックス）、F（フェージョン）、HN（ヘマグルチニン-ノイラミニダーゼ）、およびL（ラージ）蛋白質をコードする6つの遺伝子が並んでおり、短い5'トレイラー領域を他端に有する。本発明においては、このうち F、HN、および M 遺伝子のうちいずれか、あるいはそれらの組み合わせを欠損するゲノムを設計することにより、エンベロープタンパク質を発現しないように改変することができる。好ましくはF遺伝子またはHN遺伝子、あるいはF遺伝子とHN遺伝子の両方を欠損している。RNPの形成にはこれらの蛋白質は必要ないため、NP、P、およびLタンパク質の存在下でこのゲノムRNA（ポジティブ鎖またはネガティブ鎖）を転写させることにより、本発明のRNPを製造することができる。RNPの形成は、例えばLLC-MK2細胞などで行わせることができる。NP、P、およびLタンパク質の供給は、各遺伝子をコードする発現ベクターを細胞に導入することにより行われ得る（実施例参照）。また、各遺伝子は宿主細胞の染色体に組み込まれていてもよい。RNPを形成させるために発現させる NP、P、およびL遺伝子は、ベクターのゲノムにコードされる NP、P、およびL遺伝子と完全に同一である必要はない。すなわち、これらの遺伝子がコードする蛋白質のアミノ酸配列は、RNPゲノムがコードするタンパク質のアミノ酸配列そのままでなくとも、ゲノムRNAと結合し、細胞内でRNPの複製を行う活性を持つ限り、変異を導入したり、あるいは他のウ

イルスの相同遺伝子で代用してもよい。一端RNPが形成されれば、このRNPから NP、P、およびL遺伝子が発現され、細胞内で自立的にRNPが複製し、ウイルスベクターが生産される。

細胞内でベクターを再構成させる時にエンベロープタンパク質を細胞に発現されれば、このエンベロープタンパク質がウイルスベクターに取り込まれ、エンベロープタンパク質による感染性を保持するウイルスベクターを生産することができる。このようなベクターは、一度細胞に感染すると、細胞内でRNPを増殖させることはできても、それ自身はエンベロープ遺伝子を持たないため、初めと同じようなエンベロープタンパク質を持つウイルスを再度生産することはできない。このようなベクターは、特に遺伝子治療など高い安全性が要求される分野に極めて有用である。

ウイルス再構成の際に、(−)鎖一本鎖RNAにおいて発現しないように改変されたエンベロープタンパク質、すなわちゲノムにおいて欠損させたエンベロープ遺伝子を発現させれば、野生型ウイルスと同等の感染性を有するウイルスベクターを製造することができる。また、ゲノムにおいて欠損させたエンベロープ遺伝子の一部を発現させることも考えられる。例えば、F遺伝子とHN遺伝子の両方を欠損するゲノムに対してFTンパク質のみを発現させると、FTンパク質をエンベロープに有するウイルスベクターが生産される。HNタンパク質を持たずFTンパク質のみを持つウイルスは、アシクロ糖蛋白リセプター(ASG-R)を介して肝臓の細胞に特異的に感染するベクターとして利用され得る。このように、(−)鎖一本鎖RNAにおいて発現しないように改変されたエンベロープタンパク質の少なくとも1つを含むバラミクソ科ウイルスベクターも、本発明に含まれる。

また、(−)鎖一本鎖RNAにおいて発現しないように改変されたエンベロープタンパク質とは異なるエンベロープタンパク質を用いて本発明のベクターを再構成させることも可能である。このようなエンベロープタンパク質に特に制限はない。例えば、他のウイルスのエンベロープタンパク質、例えば水疱性口内炎ウイル

ス (VSV) のGタンパク質 (VSV-G) を挙げることができる。本発明のバラミクソ科ウイルスペクターは、VSV-Gタンパク質などのように、ゲノムが由来するウイルス以外のウイルスに由来するエンベロープタンパク質を含むシードタイプウイルスペクターが含まれる。

本発明のウイルスペクターは、通常、(a) バラミクソ科ウイルスの少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたバラミクソウイルスに由来する (-) 鎮一本鎖RNAまたはその相補鎖をコードするベクターDNAを、エンベロープタンパク質を発現する細胞 (ヘルパー細胞) に導入して発現させ、(b) 該細胞を培養し、その培養上清からウイルス粒子を回収することにより調製することができる。ベクターDNAを発現させる時に、NP、L、およびPタンパク質を共発現させておくことでRNPが形成され、エンベロープタンパク質を持つウイルスが構築される。

ヘルパー細胞で発現させるベクターDNAは、本発明のベクターに含まれる (-) 鎮一本鎖RNA (ネガティブ鎖) またはその相補鎖 (ポジティブ鎖) をコードしている。例えば、(-) 鎮一本鎖RNAまたはその相補鎖をコードするDNAをT7プロモーターの下流に連結させ、T7 RNAポリメラーゼによりRNAに転写させる。ベクターDNAは、大腸菌で增幅できるようにプラスミドにクローニングされていてもよい。細胞内で転写させる鎖は、ウイルスのポジティブ鎖でもネガティブ鎖でもよいが、ポジティブ鎖が転写されるようにすることが再構成の効率を上げるために好ましい。

ヘルパー細胞としては、エンベロープタンパク質を発現する細胞が用いられる。上記のように、ヘルパー細胞は、ウイルスペクターにおいて欠損している全てのエンベロープ遺伝子のタンパク質を発現する細胞に限定されず、例えば、F, HN遺伝子欠損センダリーウイルスペクターDNAに対しては、Fタンパク質のみを発現する細胞をヘルパー細胞として用いることもできる。また、該ウイルスペクターにおいて欠損しているエンベロープ遺伝子がコードするタンパク質とは異なるエン

ベロープタンパク質を発現する細胞でありうる。例えば、上記のようにエンベロープタンパク質として、バラミクソ科ウイルスのエンベロープタンパク質ではないエンベロープタンパク質（例えば、VSV-Gタンパク質）を用いることも可能である。

例えば、エンベロープ遺伝子が欠損した組換えセンダイウイルスペクターゲノムを発現するプラスミドを、欠損したエンベロープ蛋白質を発現するベクターならびに、NP、P/CおよびL蛋白質の発現ベクターと共に宿主細胞にトランسفエクションすることにより、ウイルスペクターの再構成を行うことができる。また、例えば、F遺伝子が染色体に組込まれた宿主細胞を用いて製造することもできる。ウイルスゲノム以外から供給されるこれらの蛋白質群は、そのアミノ酸配列はウイルス由来の配列そのままでなくとも、核酸の導入における活性が天然型のそれと同等かそれ以上ならば、変異を導入したり、あるいは他のウイルスの相同遺伝子で代用してもよい。一般に、エンベロープタンパク質は細胞毒性を示すものが多いため、誘導性プロモーターの制御下にベクターの再構成時にのみ発現させることもできる（実施例参照）。

RNPまたはウイルスが形成されれば、このRNPまたはウイルスを上記のヘルパー細胞に再度導入して培養することにより、本発明のベクターを増幅することができる。この過程は、(a) バラミクソ科ウイルスの少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたバラミクソウイルスに由来する（-）鎖一本鎖RNA、および該（-）鎖一本鎖RNAと結合するタンパク質、からなる複合体を、エンベロープタンパク質を発現する細胞に導入する工程、および(b) 該細胞を培養し、その培養上清からウイルス粒子を回収する工程、を含む。

RNPを細胞に導入するには、例えばリポフェクトアミンやポリカチオニックリポソームなどと共に複合体を形成させて導入することが可能である。具体的には、種々のトランسفエクション試薬が利用できる。例えば、DOTMA (Boehringer)、Superfect (QIAGEN #301305)、DOTAP、DOPE、DOSPER (Boehringer #1811169) な

どが挙げられる。エンドソーム中での分解を防ぐため、クロロキンを加えることもできる (Calos, M.P., 1983, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 80: 3015)。

上記のようにして細胞においてウイルスベクターが構築されれば、この細胞を、エンベロープタンパク質を発現する細胞と共に培養することにより、ウイルスベクターをさらに増幅することができる。このような方法としては、例えば実施例12に記載したように、ウイルスを産生する細胞にエンベロープタンパク質を発現する細胞を重層する方法が好適である。

エンベロープタンパク質としては、ウイルスのエンベロープタンパク質以外にも、例えば、特定の細胞に接着しうるような、接着因子、リガンド、受容体等由来のポリペプチドを細胞外領域に有し、ウイルスエンベロープ由来のポリペプチドを細胞内領域に有するキメラタンパク質などを用いることが可能である。これにより、特定の組織を標的とするベクターを作り出すこともできる。また、本発明のウイルスベクターは、例えば、免疫原性を低下させるために、または、RNAの転写効率や複製効率を高めるために、ベクターに含まれるウイルス遺伝子が改変されたものであってもよい。

本発明のウイルスベクターは、(−)鎖一本鎖RNA中に外来遺伝子をコードするRNAを含みうる。外来遺伝子としては、標的細胞中で発現させたい所望の遺伝子を用いることが可能である。例えば、遺伝子治療などを目的とする場合には、該ウイルスベクターDNAに対象となる疾患の治療用遺伝子を挿入する。ウイルスベクターDNAに外来遺伝子を導入する場合は、例えば、センダイウイルスベクターDNAにおいては、転写終結(E)配列と転写開始(S)配列との間などに、6の倍数の塩基数を有する配列を挿入することが望ましい (Journal of Virology, Vol.67, No.8, 1993, p.4822-4830)。外来遺伝子は、ウイルスの各遺伝子 (NP、P、M、F、HN、およびL遺伝子) の前または後ろに挿入することができる (実施例参照)。前後の遺伝子の発現を妨げないようにするために、外来遺伝子の前または後ろに適宜 E-I-S配列 (転写開始配列-介在配列-転写終結配列) またはその部分を挿入する。挿

入した外来性遺伝子の発現量は、外来遺伝子の上流に付加する転写開始配列の種類により調節することができる。また、遺伝子挿入の位置、また遺伝子の前後の塩基配列により調節しうる。例えば、センダイウイルスにおいては、挿入位置が(-)鎖RNAの3'端に近いほど(野生型ウイルスのゲノム上の遺伝子配置においては、NP遺伝子に近いほど)、挿入された遺伝子の発現量が高い。外来遺伝子の高い発現を得るためにには、外来遺伝子をNP遺伝子の上流(マイナス鎖においては3'側)またはNP遺伝子とP遺伝子の間など、ネガティブ鎖ゲノムにおいて上流領域に挿入することが好ましい。逆に、挿入位置がネガティブ鎖RNAの5'端に近いほど(野生型ウイルスのゲノム上の遺伝子配置においては、L遺伝子に近いほど)、挿入された遺伝子の発現量が低くなる。外来遺伝子の発現を低く抑えるためには、例えばネガティブ鎖の最も5'側、すなわち野生型ウイルスゲノムにおいてはL遺伝子の下流(ネガティブ鎖においてはL遺伝子の5'隣接部位)、またはL遺伝子の上流(ネガティブ鎖においてはL遺伝子の3'隣接部位)に外来遺伝子を挿入する。外来遺伝子を容易に挿入できるようにするために、挿入部位にクローニングサイトを設計することができる。クローニングサイトは、例えば制限酵素の認識配列とすることができる。ゲノムをコードするベクターDNA中の当該制限酵素部位に外来遺伝子断片を挿入することができる。クローニングサイトは、複数の制限酵素認識配列を有する、いわゆるマルチクローニングサイトとしてもよい。本発明のベクターは、このように挿入した以外に位置に他の外来遺伝子を保持していくてもよい。

外来遺伝子を有する組換えセンダイウイルスペクターは、例えば、Kato, A. et al., 1997, EMBO J. 16: 578-587及びYu, D. et al., 1997, Genes Cells 2: 457-466の記載に準じて、次のようにして構築することができる。

まず、所望の外来遺伝子のcDNA塩基配列を含むDNA試料を用意する。DNA試料は、25ng/ μ l以上の濃度で電気泳動的に单一のプラスミドと確認できることが好ましい。以下、外来遺伝子をNotI部位を利用してウイルスゲノムをコードするDNAに挿入する場合を例にとって説明する。目的とするcDNA塩基配列の中にNotI認識

部位が含まれる場合は、部位特異的変異挿入法などを用いて、コードするアミノ酸配列を変化させないように塩基配列を改変し、NotI部位を予め除去しておくことが好ましい。この試料から所望の遺伝子断片をPCRにより増幅回収する。増幅された断片の両端がNotI部位とし、さらに一端にセンダイウイルスの転写終結配列（E）、介在配列（I）及び転写開始配列（S）（E I S配列）のコピーを付加するために、NotI制限酵素切断部位配列及び転写終結配列（E）、介在配列（I）及び転写開始配列（S）と目的遺伝子の一部の配列を含むプライマー対として、フォワード側合成DNA配列及びリバース側合成DNA配列（アンチセンス鎖）を作成する。

例えば、フォワード側合成DNA配列は、NotIによる切断を保証するために 5'側に任意の 2 以上のスクレオチド（好ましくはGCG、GCCのNotI認識部位由来の配列が含まれない 4 塩基、更に好ましくはACTT）を選択し、その3'側にNotI認識部位gccccgcを付加し、さらにその3'側にスペーサー配列として任意の 9 塩基または 9 に 6 の倍数を加えた数の塩基を付加し、さらにその3'側に所望のcDNAの開始コドンATGからこれを含めてORFの約25塩基相当の配列を付加した形態とする。最後の塩基はGまたはCとなるように該所望のcDNAから約25塩基を選択してフォワード側合成オリゴDNAの3'の末端とすることが好ましい。

リバース側合成DNA配列は5'側から任意の 2 以上のスクレオチド（好ましくはGCG、GCCのNotI認識部位由来の配列が含まれない 4 塩基、更に好ましくはACTT）を選択し、その3'側にNotI認識部位gccccgcを付加し、さらにその3'側に長さを調節するための挿入断片のオリゴDNAを付加する。このオリゴDNAの長さは、NotI認識部位gccccgcを含め、cDNAの相補鎖塩基配列と後述するセンダイウイルスに由来するセンダイウイルスゲノムのE I S 塩基配列の合計が 6 の倍数になるよう塩基数を設計する（いわゆる「6のルール (rule of six)」；Kolakofski, D. et al., J. Virol. 72:891-899, 1998）。さらに挿入断片の3'側にセンダイウイルスのS配列の相補鎖配列、好ましくは5'-CTTTCACCCCT-3'、I配列、好ましくは5'-

AAG-3'、E配列の相補鎖配列、好ましくは5'-TTTTTCTTACTACGG-3'、さらにその3'側に所望のcDNA配列の終始コドンから逆に数えて約25塩基相当の相補鎖の最後の塩基がGまたはCになるように長さを選択して配列を付加し、リバース側合成オリゴDNAの3'の末端とする。

PCRは、例えば、ExTaqポリメラーゼ（宝酒造）を用いる通常の方法を用いることができる。好ましくはVentポリメラーゼ（NEB）を用いてを行い、増幅した目的断片はNotIで消化した後、プラスミドベクターpBluescriptのNotI部位に挿入する。得られたPCR産物の塩基配列をシークエンサーで確認し、正しい配列のプラスミドを選択する。このプラスミドから挿入断片をNotIで切り出し、エンベロープ遺伝子を欠損するゲノムcDNAを含むプラスミドのNotI部位にクローニングする。またプラスミドベクターpBluescriptを介さずにNotI部位に直接挿入し、組換えセンダリウイルスcDNAを得ることも可能である。

本発明のウイルスベクターDNAは、これを試験管内または細胞内で転写させ、ウイルスのL、P、NPタンパク質により、RNPを再構成させ、このRNPを含むウイルスベクターを生成させることができる。ウイルスベクターDNAからのウイルスの再構成は、エンベロープタンパク質を発現する細胞を用いて、公知の方法に従って行うことができる（国際公開97/16539号；国際公開97/16538号；Durbin, A.P. et al., 1997, *Virology* 235: 323-332; Whelan, S.P. et al., 1995, *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 92: 8388-8392; Schnell, M.J. et al., 1994, *EMBO J.* 13: 4195-4203; Radecke, F. et al., 1995, *EMBO J.* 14: 5773-5784; Lawson, N.D. et al., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 92: 4477-4481; Garcin, D. et al., 1995, *EMBO J.* 14: 6087-6094; Kato, A. et al., 1996, *Genes Cells* 1: 569-579; Baron, M.D. and Barrett, T., 1997, *J. Virol.* 71: 1265-1271; Bridgen, A. and Elliott, R.M., 1996, *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 93: 15400-15404）。ウイルスベクターDNAにおいて、F遺伝子、HN遺伝子、および/またはM遺伝子を欠失させた場合には、そのままでは感染性のウイルス粒子を形成しないが、宿主細胞に、これら欠失させた

遺伝子や他のウイルスのエンベロープ蛋白質をコードする遺伝子などを別途、導入し発現させることにより、感染性のウイルス粒子を形成させることが可能である。

ウイルスペクター-DNAを細胞内に導入する方法には、次のような方法、①目的の細胞が取り込めるようなDNA沈殿物を作る方法、②目的の細胞による取りこみに適し、かつ細胞毒性の少ない陽電荷特性を持つDNAを含む複合体を作る方法、③目的の細胞膜に、DNA分子が通り抜けられるだけに十分な穴を電気パルスによって瞬間に開ける方法などがある。

②としては、種々のトランسفエクション試薬が利用できる。例えば、DOTMA (Boehringer)、Superfect (QIAGEN #301305)、DOTAP、DOPE、DOSPER (Boehringer #1811169) などが挙げられる。①としては例えばリン酸カルシウムを用いたトランسفエクション法が挙げられ、この方法によって細胞に入ったDNAは貧食小胞に取り込まれるが、核内にも十分な量のDNAが入ることが知られている (Graham, F.L. and Van Der Eb, J., 1973, Virology 52: 456; Wigler, M. and Silverstein, S., 1977, Cell 11: 223)。ChenおよびOkayamaはトランسفラー技術の最適化を検討し、1) 細胞を共沈殿物のインキュベーション条件を 2~4% CO₂、35°C、15~24時間、2) DNAは直鎖状より環状のものが活性が高く、3) 沈殿混液中のDNA濃度が 20~30 μg/ml のとき最適な沈殿が得られると報告している (Chen, C. and Okayama, H., 1987, Mol. Cell. Biol. 7: 2745)。②の方法は、一過的なトランسفエクションに適している。古くはDEAE-デキストラン (Sigma #D-9885 M.W. 5 × 10⁵) 混液を所望のDNA濃度比で調製し、トランسفエクションを行う方法が知られている。複合体の多くはエンドソームの中で分解されてしまうため、効果を高めるためにクロロキンを加えることもできる (Calos, M.P., 1983, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 80: 3015)。③の方法は電気穿孔法と呼ばれる方法で、細胞選択性がないという点で①や②の方法に比べて汎用性が高い。効率はパルス電流の持続時間、パルスの形、電界（電極間のギャップ、電圧）の強さ、バッファーの導

電率、DNA濃度、細胞密度の最適条件下で良いとされている。

以上、3つのカテゴリーの中で②の方法は操作が簡便で多量の細胞を用いて多数の検体を検討することができるので、本発明においては、トランسفエクション試薬が適している。好適には Superfect Transfection Reagent (QIAGEN, Cat No. 301305)、または DOSPER Liposomal Transfection Reagent (Boehringer Mannheim, Cat No. 1811169) が用いられる。

cDNAからの再構成は具体的には次のようにして行うことができる。

24穴から6穴程度のプラスチックプレートまたは100mmペトリ皿上で、10%ウシ胎児血清(FCS)および抗生物質 (100 units/ml ベニシリソGおよび100 μ g/ml ストレプトマイシン) を含む最少必須培地 (MEM) を用いてサル脣臓由来細胞株LLC-MK2を70~80%コンフルエントになるまで培養し、例えば 1 μ g/ml psoralen (ソラレン) 存在下 UV照射処理を20分処理で不活化した、T7ポリメラーゼを発現する組換えワクシニアウイルスvTF7-3 (Fuerst, T.R. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 83: 8122-8126, 1986; Kato, A. et al., Genes Cells 1: 569-579, 1996) を2 PFU/細胞で感染させる。ソラレンの添加量およびUV照射時間が適宜調整することができる。感染1時間後、2~60 μ g、より好ましくは3~5 μ gの上記の組換えセンダイウイルスcDNAを、全長センダイウイルスゲノムの生成に必須なトランスに作用するウイルスタンパク質を発現するプラスミド (24-0.5 μ gのpGEM-N、12-0.25 μ gのpGEM-P、および24-0.5 μ gのpGEM-L、より好ましくは1 μ gのpGEM-N、0.5 μ gのpGEM-P、および1 μ gのpGEM-L) (Kato, A. et al., Genes Cells 1: 569-579, 1996)と共にSuperfect (QIAGEN社) を用いたリボフェクション法等によりトランسفエクションする。トランسفエクションを行った細胞は、所望により100 μ g/ml のリファンビシン (Sigma) 及びシトシンアラビノシド (AraC)、より好ましくは40 μ g/ml のシトシンアラビノシド (AraC) (Sigma) のみを含む血清不含のMEMで培養し、ワクシニアウイルスによる細胞毒性を最少にとどめ、ウイルスの回収率を最大にするように薬剤の最適濃度を設定する(Kato, A. et al., 1996, Genes Cells

1: 569-579)。トランスフェクションから48~72時間程度培養後、細胞を回収し、凍結融解を3回繰り返して細胞を破碎した後、エンベロープタンパク質を発現するLLC-MK2細胞にトランスフェクションして培養する。培養3~7日後に培養液を回収する。あるいは、NP、L、P発現プラスミドを始めからエンベロープタンパク質を発現するLLC-MK2細胞にトランスフェクションするか、またはエンベロープ発現プラスミドと共にトランスフェクションすれば、感染性ウイルスベクターにより効率良く得ることができる。この細胞は、エンベロープタンパク質を発現するLLC-MK2細胞に重層して培養することによってウイルスベクターを増幅することができる(実施例参照)。培養上清に含まれるウイルス力価は赤血球凝集活性(HA)を測定することにより決定することができる。HAは「endo-point 希釈法」(Kato, A. et al., 1996, *Genes Cells* 1: 569-579)により決定することができる。得られたウイルスストックは-80°Cで保存することができる。

本発明の組換えセンダイウイルスベクターは、例えば生理食塩水やリン酸緩衝生理食塩水(PBS)などで適宜希釈して組成物とすることができます。本発明の組換えセンダイウイルスベクターを鶏卵で増殖させた場合等においては漿尿液を含むこともできる。本発明の組換えセンダイウイルスベクター含有組成物には、脱イオン水、5%デキストロース水溶液等の生理学的に許容しうる媒体を含んでいてもよい。さらに、その他にも、安定剤、殺生物剤等が含有されていてもよい。

ウイルスベクターが再構成する限り、再構成に用いる宿主細胞は特に制限されない。例えば、センダイウイルスベクターの再構成においては、サル腎由来のCV-I細胞やLLC-MK2細胞、ハムスター腎由来のBHK細胞などの培養細胞を使うことができる。これらの細胞に適当なエンベロープタンパク質を発現させることで、そのエンベロープを有する感染性ウイルス粒子を得ることもできる。また、大量にセンダイウイルスベクターを得るために、例えばエンベロープ遺伝子を発現するベクターと共に上記の宿主から得られたウイルスベクターを発育鶏卵に感染させ、該ベクターを増幅することができる。または、エンベロープタンパク質遺伝子が

組み込まれたトランスジェニック鶏卵を用いてウイルスペクターを生産することも可能である。鶏卵を使ったウイルスペクターの製造方法は既に開発されている（中西ら編、(1993)、「神経科学研究の先端技術プロトコールIII、分子神経細胞生理学」、厚生社、大阪、pp.153-172）。具体的には、例えば、受精卵を培養器に入れ9~12日間 37~38°Cで培養し、胚を成長させる。エンベロープタンパク質を発現するベクターと共にセンダイウイルスペクターを漿尿膜腔へ接種し、数日間卵を培養してウイルスペクターを増殖させる。培養期間等の条件は、使用する組換えセンダイウイルスにより変わり得る。その後、ウイルスを含んだ漿尿液を回収する。漿尿液からのセンダイウイルスペクターの分離・精製は常法に従って行うことができる（田代眞人、「ウイルス実験プロトコール」、永井、石浜監修、メジカルビュー社、pp.68-73、(1995)）。

エンベロープタンパク質を発現するベクターとして、本発明のウイルスペクター自身を用いることが考えられる。例えば、ゲノム上で欠損しているエンベロープ遺伝子が異なる2種のベクターを同じ細胞に導入すれば、それぞれで欠損するエンベロープタンパク質が、もう一方の複合体からの発現により供給されるため、互いに相補しあって感染力のあるウイルス粒子が形成され、複製サイクルがまわりウイルスペクターが増幅される。すなわち、2種またはそれ以上の本発明のベクターを、エンベロープタンパク質を相補する組み合わせで接種すれば、それのエンベロープ遺伝子欠損型ウイルスペクターの混合物を大量かつ低成本で生産することができる。このようにして生産された混合ウイルスは、ワクチン等にも有用である。また、これらのウイルスは、エンベロープ遺伝子が欠損している分、エンベロープ遺伝子を欠損していないウイルスに比べゲノムサイズが小さくなり、長い外来遺伝子を保持することができる。また、元々感染性のないこれらのウイルスは細胞外で希釈され共感染の維持が困難であることから、不活性化するため、環境放出管理上の利点がある。

外来遺伝子として疾患の治療用遺伝子を用いてウイルスペクターを調製すれば

、このベクターを投与して遺伝子治療を行なうことが可能となる。本発明のウイルスベクターの遺伝子治療への応用としては、直接投与による遺伝子発現、間接(ex vivo)投与による遺伝子発現のいずれの方法によても、治療効果を期待できる外来遺伝子もしくは患者の体内で供給が不足している内在遺伝子等を発現させることが可能である。外来遺伝子としては特に制限はなく、蛋白質をコードする核酸に加え、例えば、アンチセンスまたはリボザイムなどのタンパク質をコードしない核酸であってもよい。また、外来遺伝子として、感染症に関する細菌またはウイルスの抗原をコードする遺伝子を用いれば、これを動物に投与することにより、該動物において免疫を誘導することができる。即ち、ワクチンとして利用することができる。

ワクチンとして用いる場合、例えば腫瘍、感染症、およびその他の一般的な疾患に対し本発明のウイルスベクターを適用することが考えられる。例えば腫瘍治療としては、腫瘍細胞、またはDC細胞などの抗原提示細胞(APC)に本発明のベクターを用いて治療効果を有する遺伝子を発現させることができる。このような遺伝子としては、癌抗原 Muc-1 または Muc-1様ムチンタンデムリピートペプチド(米国特許第 5,744,144号)、メラノーマ gp100抗原などが挙げられる。このような遺伝子による治療は、乳癌、結腸癌、肺臓癌、前立腺癌、肺癌等、幅広い応用が示されている。また、アジュバント効果を高めるサイトカイン類を組み合わせることも有効である。このような遺伝子としては、例えば i) IL-2と一本鎖IL-12との組み合わせ(Proc. Natl. Acad. Sci. USA 96 (15): 8591-8596, 1999)、ii) IL-2とインターフェロン- γ (米国特許第 5,798,100号)、iii) 単独で用いられる顆粒球コロニー刺激因子(GM-CSF)、iv) 脳腫瘍を治療対象とした GM-CSF と IL-4 の組み合わせ(J. Neurosurgery 90 (6), 1115-1124 (1999))などが挙げられる。

感染症の治療としては、インフルエンザにおいては、例えば強毒株 H5N1 型エンベロープ、日本脳炎においては、例えばエンベロープキメラ(Vaccine, vol. 17,

No. 15-16, 1869-1882 (1999))、エイズにおいては、例えばHIV gagまたは SIV gag タンパク質 (J. Immunology (2000) vol. 164, 4968-4978)、HIVエンベロープタンパク質の経口投与による鎖クチン治療、ポリ乳酸-グリコール共重合体に包んでの投与 (Kaneko, H. et al., Virology 267: 8-16 (2000))、コレラにおいては、例えばコレラ毒素のBサブユニット (CTB) (Arakawa T, et al., Nature Biotechnology (1998) 16(10): 934-8, Arakawa T, et al., Nature Biotechnology (1998) 16(3): 292-7)、狂犬病においては、例えば狂犬病ウイルスの糖タンパク (Lodmell DL et al., 1998, Nature Medicine 4(8):949-52)、子宮頸癌においては、ヒトパピローマウイルス6型のカプシドタンパクL1 (J. Med. Virol, 60, 200-204 (2000)) などが挙げられる。

また、一般病への適用も考えられる。糖尿病においては、例えばI型糖尿病モデル動物において、インシュリン断片のペプチドの発現が行われている (Coon, B. et al., J. Clin. Invest., 1999, 104(2):189-94)。

図面の簡単な説明

図 1 は、Cre-loxP誘導発現系によるF蛋白質の発現を解析したウエスタンプロット解析の結果を示す写真である。化学発光法により抗SeV-F抗体と交叉のみられる該転写膜上の蛋白質の検出を行った結果を示す。

図 2 は、Cre-loxP系により発現を誘導したF蛋白質の細胞表面へのディスプレイを解析した結果を示す図である。抗SeV-F抗体を用いてLLC-MK2/F7のフローサイトメトリー解析を行った結果を示す。

図 3 は、発現された F 蛋白質のトリプシンによる解裂をウエスタンプロット法により確認した結果を示す写真である。

図 4 は、細胞表面におけるHNの発現を赤血球の細胞表面への吸着実験で確認した結果を示す写真である。

図 5 は、欠失タンパク質発現細胞を用いて欠失型ウイルスの回収を試みた結果

を示す写真である。F欠損SeVの再構築時に用いたワクシニアウイルスによりヘルパー細胞株からのF蛋白発現が素早くシャットオフしたことが判明した。

1. LLC-MK2およびCV-1はそれぞれの細胞株のみの細胞ライセートを指す。
2. LLC-MK2/F+adおよびCV-1/F+adはアデノウイルスAxCANCreを加えたそれぞれの誘導発現細胞ライセートを指す。
3. LLC-MK2/F-adおよびCV-1/F-adはアデノウイルスAxCANCreを加えていないそれそのF遺伝子導入株の細胞ライセートを指す。
4. LLC-MK2/F+ad 3rdはアデノウイルスAxCANCreで誘導発現した細胞をさらに3回継代した細胞のライセートを指す。
5. 1dおよび3dはそれぞれ誘導発現後1日および3日を指す。
6. Vac1dおよびVac 3dはそれぞれワクシニアウイルス感染後1日および3日の細胞を指す。
7. AraC1dおよびAraC3dはそれぞれAraCを添加して1日および3日の細胞を指す。
8. CHX 1dおよびCHX 3dはそれぞれ蛋白合成阻害剤サイクロヘキシミドを添加して1日および3日の細胞を指す。

図6は、GFP導入F欠失SeV cDNA(pSeV18' /△F-GFP)をF非発現LLC-MK2細胞にトランسفエクションしてGFPの発現(RNPの検出)を観察した結果を示す写真である。対照群としてF遺伝子をNP遺伝子の3'末端にシャフルし、F欠失部位にGFPを導入したSeV cDNA(Fシャフル型SeV)を用いた。「all」はSeV cDNAの他に、NP,P,L遺伝子を発現するプラスミド(pGEM/NP, pGEM/P, 及びpGEM/L)も同時にトランسفエクションしたものを表わす。「cDNA」はcDNA(pSeV18' /△F-GFP)のみのトランسفエクションを表わす。RNPトランسفエクションはGFPを発現しているP0細胞を回収し、OptiMEM(GIBCO BRL)に懸濁し(10⁷細胞/ml)、凍結融解3回くり返したライセート100μlをカチオン性リポソームDOSPER(ベーリンガーマインハイム)25μlと混合し、室温に15分間放置してから、F発現誘導細胞(+ad)に添加し

、RNP トランسفエクションを行った。細胞の対照群としてCre DNAリコンビナーゼを発現する組換えアデノウイルス非添加 (-ad)細胞を用いた。その結果、P0の LLC-MK2細胞ではGFPはSeVウイルスRNPの形成に依存的に発現することが判明し、P1では、F欠失ウイルスはF誘導発現に依存的に増幅されることが判明した。

図7は、F欠失ゲノムcDNAで再構築された機能的なRNPが、F発現ヘルパー細胞でレスキューされ、感染性を有する欠失型ウイルスピリオンを形成し得るかを調べた結果を示す写真である。RNP/oはRNPを重層 (overlay) した細胞を指し、RNP/tはRNPをtransfectionした細胞を指す。

図8は、F欠失ウイルスが、F発現細胞に特異的に増幅されることを確かめた結果を示す写真である。遺伝子欠失型ゲノムから構築した機能的RNPを含むライセートを実施例2に記載のF発現細胞にリポフェクションし、培養上清を回収した。この培養上清をF発現細胞の培地に加え感染させ、3日目に回収された培養上清を、F発現細胞とF非発現細胞に同時に添加し、トリプシン存在と非存在下で3日間培養した。その結果を示す。F発現細胞では、トリプシン存在下でのみウイルスが増幅された。

図9は、F発現細胞に導入した場合に特異的にF欠失ウイルスが培養上清に放出されることを確かめた結果を示す写真である。遺伝子欠失型ゲノムから構築した機能的RNPを含むライセートを実施例2に記載のF発現細胞にリポフェクションし、培養上清を回収した。この培養上清をF発現細胞の培地に加え感染させ、3日目に回収された培養上清を、F発現細胞とF非発現細胞に同時に添加し、トリプシン存在と非存在下で3日間培養した。下段はF非発現細胞の上清の場合の結果を示す。

図10は、F欠失cDNAから回収されたビリオンのゲノム構造を確認するため、F発現細胞の培養上清中のウイルスを回収し、total RNAを抽出して、FとHNをプローブにしてノーザンプロット解析を行った結果を示す写真である。F発現細胞から回収されたウイルスはHN遺伝子は検出されたがF遺伝子は検出されず、F遺伝子

がウイルスゲノム上に存在しないことが明らかとなった。

図11は、GFPの遺伝子はcDNAの構築の際と同様のFの欠失部位に存在することを示すRT-PCRの結果を示す写真である。1: +18-NP, +18 Not Iサイトの存在の確認。2: M-GFP、GFP遺伝子がF遺伝子欠損部位に存在することの確認。3: F遺伝子、F遺伝子の存在の確認。野生型SeVとF欠損GFP発現SeVのゲノム構造を上に示した。GFP遺伝子がF欠損部位に存在し、NPの3'末端に+18由来のNotIサイトがあり、F遺伝子がRNAゲノムのどこにも存在しないことが確認された。

図12は、ウイルスのFとHNに特異的に反応する金コロイド結合IgG(antiF, antiHN)を用いた免疫電顕により調べた結果を示す写真である。ウイルスのエンベロープのスパイク様構造はFとHNの蛋白質からなることが明らかとなった。

図13は、GFPの遺伝子以外の他の遺伝子の構造は野生型と同様であることを確認したRT-PCRの結果を示す図である。

図14は、F欠失ウイルス粒子を電顕により、その形態を調べた結果を示す写真である。F欠失ウイルス粒子は野生型ウイルスと同様に内部にヘリカルなRNP構造とスパイク様構造を有していた。

図15は、F欠失型SeVベクターによるin vitroでの多様な細胞への高効率遺伝子導入の結果を示す写真である。

図16は、マウス初代骨髓細胞(BM c-kit+/-)へのF欠失型SeVベクターの導入を解析した結果を示す図である。白抜きバーはPE陽性/GFP陰性を指し、黒いバーはPE陽性/GFP陽性を指す。

図17は、ラット脳室へのベクターの in vivo 投与の結果を示す写真である。

図18は、F発現細胞から回収したF欠損SeVウイルスを含む培養上清をF非発現LLC-MK2細胞に感染し、トリプシン存在下または非存在下で3日間培養し上清中のウイルスの存在をHA assayで確認した結果を示す写真である。

図19は、図18Bにおいて発育鶏卵でHA陽性であった漿尿液(lane 11および

lane 12) を発育鶏卵に再接種して培養2日後の漿尿液のHA assayを行った結果を示す写真である。

図20は、HA陽性で感染性がないウイルス液を免疫電顕で調べた結果を示す写真である。ウイルス粒子が確認され、ビリオンのエンベロープは金コロイド標識したHN蛋白を認識する抗体では反応したが、金コロイド標識したF蛋白を認識する抗体では反応しなかった。

図21は、F欠損ウイルス粒子の細胞へのトランスフェクションの結果を示す写真である。

図22は、F、HN共発現細胞の造成をウエスタンプロットにより調べた結果を示す写真である。LLC/VacT7/pGEM/FHNはLLC-MK2細胞にワクシニア感染後、pGEM/FHNプラスミドをトランスフェクションした細胞。LLC/VacT7はワクシニア感染したLLC-MK2細胞。LLCMK2/FHNmixはF、HN遺伝子導入されたLLC-MK2細胞でクローニングしていない細胞。LLC/FHNはLLC-MK2細胞にF、HN遺伝子を導入してアデノウイルスで発現誘導後(3日後)の細胞、1-13、2-6、2-16、3-3、3-18、3-22、4-3、5-9はクローニングしたときの細胞株の番号(名前)を指す。

図23は、pGEM/FHNの添加の有無の違いによるウイルスの形成を確認した結果を示す写真である。FHN欠損GFP発現SeV cDNA、pGEM/NP、pGEM/P、pGEM/L、pGEM/FHNをそれぞれ混合しLLC-MK2細胞に遺伝子導入した。遺伝子導入3時間後培地をAraC、トリプシン入りのMEMに交換し、さらに3日間培養した。遺伝子導入後2日目で蛍光実体顕微鏡で観察し、pGEM/FHNの添加の有無の違いを検証し、GFP発現細胞の広がりでウイルスの形成を確認した。その結果を示す。再構築時にpGEM/FHNを添加した場合はGFP発現細胞の広がりが確認され、pGEM/FHNの添加がない場合はGFP発現はシングル細胞でしか観察されなかった。

図24は、RNPトランスフェクションによるF、HN欠損ウイルスの再構築と増幅を示す写真である。発現誘導後3日目のF HN共発現細胞(12well)にP0 RNPを重層またはDOSPERを用いてリポフェクションし、4日後にGFPを観察した。RNPトラ

ンスフェクションの場合はF欠損と同様にP1のFHN発現細胞でウイルスの回収に成功した(上)。Ade/Creを感染して6時間以後にFHN蛋白が誘導発現された細胞にFHN欠損ウイルス液を感染し増幅ができたことを確認した(下)。

図25は、FHN欠損GFPを発現するcDNAから再構築されたウイルス液はLLC-MK2, LLC-MK2/F, LLC-MK2/HN, LLC-MK2/FHNに感染してトリプシンの添加の有無で培養した結果を示す写真である。培養3日後にGFP蛋白発現細胞の広がりを確認した。その結果を示す。LLC-MK2/FHNでのみGFPの広がりが観察され、このウイルス液はFHN共発現に特異的かつトリプシン依存的に増幅されることが確認された。

図26は、FHN発現細胞の培養上清由来RNAのゲノム構造を確認した結果を示す写真である。

図27は、FHN欠損ウイルスで感染したF発現細胞の培養上清由来RNAのゲノム構造の確認の結果を示す写真である。

図28は、ソラレン・UV照射におけるソラレンの濃度を変化させたときの、ワクシニアウイルスの不活性化とT7活性を示す図である。

図29は、ソラレン・UV照射におけるUV照射時間を変化させたときの、ワクシニアウイルスの不活性化とT7 RNAポリメラーゼ活性を示す図である。

図30は、ソラレン・UV照射したワクシニアウイルスの細胞傷害性(CPE)を示す写真である。 3×10^5 のLLC-MK2細胞を6ウェルプレートに播いた。細胞を一晩培養後、ワクシニアウイルスをmoi=2で感染させた。24時間後、CPEを測定した。偽処理のワクシニアウイルスによるCPEはA、15、20、および30分間処理したワクシニアウイルスによるCPEは、それぞれB、C、およびDに示した。

図31は、ワクシニアウイルスのUV処理時間のセンダイウイルス再構成効率に対する影響を示した図である。

図32は、センダイウイルス再構成実験に用いた細胞に残存する複製可能なワクシニアウイルスの力値を示す図である。

図33は、抗VSV-G抗体によるウェスタンプロット解析の結果を示す写真である

。

図34は、抗VSV-G抗体を用いたフローサイトメトリー解析の結果を示す図である。AxCANCre感染4日目のLLC-MK2 VSV-G誘導発現株（L1）（moi=0, 2.5, 5）の解析結果を示す。一次抗体は抗VSV-G抗体（MoAb I-1）、二次抗体はFITC化 抗マウス Igを用いた。

図35は、AxCANCre の感染量（MOI=0、1.25、2.5、5、10）を変え、一定量のF 遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスを感染後上清を回収し、さらにVSV-G 誘導前（-）、誘導後（+）の細胞に感染させ、5日目のGFP の発現している細胞を観察した結果を示す写真である。

図36は、経時にウイルス産生量を調べた結果を示す写真である。

図37は、VSV-G 発現株を用いて得られたF 遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスおよびFHN欠損センダイウイルスを抗VSV抗体で処理し、感染性が影響されるを調べた結果を示す写真である。

図38は、GFP遺伝子を含むF、HN 欠失型センダイウイルスを VSV-G遺伝子発現細胞LLCG-L1に感染させ、VSV-Gを外被に有するシードタイプウイルスの産生が見られるかを GFP遺伝子の発現を指標に調べた結果を示す写真である。

図39は、VSV-G 遺伝子発現細胞で増殖したウイルスが Fおよび HN 欠失型であることを、感染細胞抽出液のタンパク質のウエスタン解析により調べた結果を示す写真である。

図40は、蛍光顕微鏡下でGFP発現細胞を観察した結果を示す写真である。

図41は、エンベロープ発現プラスミドと細胞重層の組み合わせによるSeV/△F-GFPの再構成効率の向上を示す図である。P0（継代前）のd3～d4（3日目～4日目）において、著しい改善が認められた。

図42は、エンベロープ発現プラスミドと細胞重層の組み合わせによるSeV/△F-GFPの再構成の処理条件の検討結果を示す図である。GFP陽性細胞は再構成されたウイルス量を表す。

図4 3は、cDNAからのF欠損センダイウイルスのレスキューの検討結果を示す図である。エンベロープ発現プラスミドと細胞重層の組み合わせによるSeV/△F-GFPの再構成効率の向上を示す。7日目は全チャレンジとも陽性となるが、成功確率の中程度領域である3日目に着目し、効率の検討を行った。

図4 4は、GFPを含まないLacZ搭載 F 欠失型センダイウイルスペクターのlacZの発現を示す写真である。

図4 5は、センダイウイルスゲノムcDNA断片のサブクローニング (A) と新たにNotIサイトを導入し構築した5種類のセンダイウイルスゲノムcDNAの構造 (B) を示す図である。

図4 6は、SEAPにNotIサイト、転写開始シグナル、介在配列、転写終結シグナルを付加するためのクローニング用プラスミドの構造を示す図である。

図4 7は、各センダイウイルスペクターのブラークアッセイの結果を示す写真である。LAS1000で取り込んだブラークアッセイの蛍光画像の一部を示す。

図4 8は、各センダイウイルスペクター間におけるレポーター遺伝子 (SEAP) の発現量の違いを比較した結果を示す図である。SeV18+/SEAPのデータを100としてそれぞれ相対値を表した。SEAP遺伝子が下流に位置するに従ってその活性すなわち発現量が低下していくことがわかった。

図4 9は、P1 FHN共発現細胞におけるGFP発現を示す顕微鏡写真である。

図5 0は、VSV-GシュードタイプSeV/△F:GFP感染細胞の抽出液を、抗F抗体 (anti-F)、抗HN抗体 (anti-HN)、抗センダイウイルス抗体 (anti-SeV) を用いてウェスタンプロット解析を行った結果を示す写真である。

図5 1は、中和抗体 (VGV抗体) の存在下または非存在下でFおよびHNを欠損したVSV-GシュードタイプSeVを感染させた細胞のGFPの蛍光を示す写真である。

図5 2は、密度勾配超速心法を用いて分画したF遺伝子あるいはF, HN遺伝子を欠失したゲノムを有するVSV-Gシュードタイプセンダイウイルスのウェスタン解析の結果を示す写真である。

図5 3は、F遺伝子を欠損したゲノムを有するセンダイウイルス、あるいはF遺伝子またはF,HN遺伝子を欠失したゲノムを有するVSV-Gシユードタイプセンダイウイルスによる赤血球凝集反応を示す写真である。

図5 4は、F遺伝子を欠失したゲノムを有するセンダイウイルスまたはVSV-Gシユードタイプセンダイウイルスによる培養細胞への感染特異性を示す図である。

図5 5は、NGF発現を搭載したF欠失型センダイウイルス (NGF/SeV/△F) の構造の確認を示す写真である。

図5 6は、NGF搭載F欠失型SeV感染細胞より発現されるNGFの活性を示す図である。ニワトリの後根神経節の初代神経細胞分散培養系に、培養開始と同時にSeV感染細胞の培養上清希釈液或いはコントロールとしてのNGF蛋白を添加し、3日後にミトコンドリアによる還元活性を指標として生細胞を定量した (n=3)。培養上清は1/1000希釈相当量添加した。

図5 7は、NGF搭載F欠失型SeV感染細胞より発現されるNGFの活性を示す写真である。ニワトリの後根神経節の初代神経細胞分散培養系に、培養開始と同時にSeV感染細胞の培養上清希釈液或いはコントロールとしてのNGF蛋白を添加し、3日後に検鏡した。

- A) コントロール (NGF添加無し),
- B) NGF蛋白10ng/mL添加,
- C) NGF/SeV感染細胞培養上清1/100希釈添加,
- D) NGF/SeV感染細胞培養上清1/100希釈添加,
- E) NGF/SeV/△F感染細胞培養上清1/100希釈添加,
- F) NGF/SeV/△F-GFP感染細胞培養上清1/100希釈添加

図5 8は、Ad-CreのmoiとF蛋白の発現量を示す写真である。

図5 9は、Adeno-CreによるLLC-MK2/Fの発現を示す写真である。

図6 0は、継代による発現の持続性を示す写真である。

図6 1は、継代によるF蛋白の局在化を示す写真である。

図6.2は、GFP-CIUと抗SeV-CIUとの相関関係を示す図である。

発明を実施するための最良の形態

以下実施例により本発明を具体的に説明するが、本発明はこれらの実施例に限定されるものではない。

〔実施例1〕 F欠失型センダイウイルスの構築

<1> F欠失型SeVゲノムcDNAおよびF発現プラスミドの構築

センダイウイルス (SeV) 全長ゲノムcDNA、pSeV18' b(+) (Hasan, M. K. et al., 1997, J. General Virology 78: 2813-2820) (「pSeV18' b(+)」は「pSeV18'」ともいう) のcDNAをSphI/KpnIで消化してフラグメント(14673bp)を回収し、pUC18にクローニングしてともいうプラスミドpUC18/KSとした。F欠損部位の構築はこのpUC18/KS上で行った。F遺伝子の欠損は、PCR-ライゲーション方法の組み合わせを行い、結果としてF遺伝子のORF (ATG-TGA=1698bp) を除いてatgcatgcggcagatga (配列番号: 1) で連結し、F欠失型SeVゲノムcDNA (pSeV18'/△F) を構築した。PCRは、Fの上流には(forward: 5'-gttgtagtactgcaagagc/配列番号: 2, reverse: 5'-tttgcggcatgcattttccaaggggagatggcaacc/配列番号: 3)、F遺伝子の下流には (forward: 5'-atgcattgcggcagatga/配列番号: 4, reverse: 5'-tgggtaatgagagaatcagc/配列番号: 5) のPCR産物をEcoT22Iで連結した。このようく得られたプラスミドをSacIとSalIで消化して、F欠損部位を含む領域の断片 (4931bp) を回収してpUC18にクローニングし、pUC18/dFSSとした。このpUC18/dFSSをDraIIIで消化して、断片を回収してpSeV18'のF遺伝子を含む領域のDraIII断片と置き換え、ライゲーションしてプラスミドpSeV18' /△Fを得た。

さらに、F欠失部位にEGFP遺伝子を搭載したcDNA (pSeV18'/△F-GFP) を構築するため、PCRにより、EGFP遺伝子の増幅を行った。EGFP遺伝子を6の倍数(Hausmann, S. et al., RNA 2, 1033-1045 (1996))に合わせるため 5'はNsiI-tailedプライマー(5'-atgcataatggatgcggtttggcagtac : 配列番号: 6)、3'はNgoMIV-tailedブ

ライマー(5'-Tgccggcttattacttgtacagctcgcc : 配列番号 : 7)を用いてPCRを行った。PCR産物を制限酵素NsiIとNgoMIVで消化してゲルから断片を回収し、pUC18/dFSSのF欠失部位にあるNsiIとNgoMIVという制限酵素部位に連結し、シーケンスを確認した。ここから、EGFP遺伝子を含むDraIII断片を回収し、pSeV18'のF遺伝子を含む領域のDraIII断片と置き換え、ライゲーションしてプラスミドpSeV18'/△F-GFPを得た。

一方、F遺伝子を発現するCre/loxP誘導型発現プラスミドの構築はSeV F遺伝子をPCRで增幅し、シーケンスを確認した後、Cre DNAリコンビナーゼにより遺伝子産物を誘導発現されるように設計されたプラスミドpCALNdLw(Araiら J. Virology 72, 1998, p1115-1121)のユニークサイトSwaI部位に挿入し、プラスミドpCALNdLw/Fとした。

<2> SeV-F蛋白を誘導発現するヘルパー細胞の作製

F欠損ゲノムから感染ウイルス粒子を回収するため、SeV-F蛋白を発現するヘルパー細胞株を樹立した。細胞はSeVの増殖によく用いられているモンキー腎臓由来細胞株、LLC-MK2細胞を用いた。LLC-MK2細胞は、10%の熱処理した不動化ウシ胎児血清(FBS)、ベニシリンGナトリウム 50単位/ml、およびストレプトマイシン 50 μg/mlを添加したMEMで37°C、5% CO₂で培養した。SeV-F遺伝子産物は細胞傷害性を有するため、Cre DNAリコンビナーゼによりF遺伝子産物を誘導発現されるように設計された上記プラスミドpCALNdLw/Fを、リン酸カルシウム法(mammalian transfection kit (Stratagene))により、そのプロトコールに従ってLLC-MK2細胞に遺伝子導入を行った。

10cmプレートを用い、40%コンフルエントまで生育したLLC-MK2細胞に10μgのプラスミドpCALNdLw/Fを導入後、10mlの10% FBSを含むMEM培地にて、37°Cの5% CO₂インキュベーター中で24時間培養した。24時間後に細胞をはがし、10ml培地に懸濁後、10cmシャーレ5枚を用い、5ml 1枚、2ml 2枚、0.2ml 2枚に薄き、G418(GIBCO-BRL)を1200μg/mlを含む10mlの10%FBSを含むMEM培地にて培養を行い、2

日毎に培地交換しながら、14日間培養し、遺伝子の安定導入株の選択を行った。該培地により生育してきたG418に耐性を示す細胞はクローニングリングを用いて30株を回収した。各クローンは10cmプレートでコンフルエントになるまで拡大培養を続けた。

各クローンについてCre DNAリコンビナーゼを発現する組み換えアデノウイルスAxCANCreで感染後、抗SeV-F蛋白質モノクローナルIgG (f236, J. Biochem. 123: 1064-1072) を用いてSeV-F蛋白の発現をウエスタンプロット法により以下のように調べた。

各クローンは6cmシャーレにてコンフルエントまで生育させた後、アデノウイルスAxCANCreを齊藤らの方法 (Saito et al., Nucl. Acids Res. 23: 3816-3821 (1995); Arai, T. et al., J Virol 72, 1115-1121 (1998)) により moi=3 で感染後、3日間培養した。該細胞は培養上清を取り除いた後、PBS緩衝液で2回洗浄し、スクレーパーで細胞をはがし、1500×gで5分間遠心し、細胞を集めた。

該細胞は-80°Cで保存し、必要に応じて解凍して使用することができる。集めた細胞は150μl PBSバッファーに懸濁後、同量の2×Tris-SDS-BME sample loading buffer (0.625M Tris, pH 6.8, 5%SDS, 25% 2-ME, 50% glycerol, 0.025%PBp, Owl社製) を加え、98°C 3分間加熱処理後電気泳動用試料に供した。該試料 (1 レン当たり 1×10^5 細胞) をSDS-ポリアクリラミドゲル (マルチゲル10/20、第一化学社製) を用い、電気泳動により分画し、分画された蛋白はセミドライブロット法によりPVDF転写膜 (Immobilon-P transfer membranes, Millipore社製) に転写した。転写は100% メタノールに30秒、水に30分間浸した転写膜を使用し、1mA/cm² 定電流の条件で1時間行った。

該転写膜を0.05%Tween20, 1%BSAを添加したブロッキング溶液(ブロックエース、雪印社製) 中で1時間振蕩後、0.05%Tween20, 1%BSAを添加したブロッキング溶液で1/1000希釈した抗SeV-F抗体 (f236) で室温で2時間反応させた。該転写膜を3回20mlのPBS-0.1%Tween20に5分間振蕩して洗浄した後、PBS緩衝液で5分

間振蕩し洗浄した。該転写膜を0.05%Tween20, 1%BSAを添加したブロッキング溶液で1/2000希釈したバーオキシダーゼで標識した抗マウスIgG抗体（Goat anti-mouse IgG, Zymed社製）10mlを室温で1時間反応させた。該転写膜を3度20mlのPBS-0.1%Tween20に5分間振蕩して洗浄した後、PBS緩衝液で5分間振蕩し洗浄した。

化学発光法（ECL western blotting detection reagents, Amersham社製）により抗SeV-F抗体と交叉のみられる該転写膜上の蛋白質の検出を行った。結果は図1に示す。AxCANCre感染特異的なSeV-Fの発現が検出され、SeV-F遺伝子産物を誘導発現するLLC-MK2細胞の作出が確認された。

得られた数細胞株の内の一つのLLC-MK2/F7細胞を抗SeV-F抗体を用いてフローサイトメトリー解析を行った（図2）。すなわち、 1×10^5 細胞を15,000rpm 4°Cで5分間スピンドラウンし、PBS 200μlで洗浄し、100倍希釈した抗Fモノクローナル抗体（f236）、0.05%アジ化ナトリウム、2%FCSを含むFACS用PBS（日研化学）で4°C、1時間遮光して反応させた。再び15,000rpm 4°Cで5分間スピンドラウンし、PBS 200μlで洗浄し、FITC標識した抗マウスIgG（CAPPY社）1μg/mlと30分間氷上で反応させ、再びPBS 200μlで洗浄し、15,000rpm 4°Cで5分間遠心して細胞をスピンドラウンし、1mlのFACS用PBSに懸濁した。EPICS ELITE（コールター社製）アルゴンレーザーを用いて、励起波長488nm、蛍光波長525nmで解析した。その結果、LLC-MK2/F7ではSeV-F遺伝子誘導発現時特異的に抗体との高い反応性が検出され、SeV-F蛋白質が細胞表面に発現されることが確認された。

[実施例2] ヘルパー細胞で発現されたSeV-Fタンパク質の機能確認

ヘルパー細胞で誘導発現されたSeV-F蛋白質は従来の蛋白機能が保たれているかを調べた。

LLC-MK2/F7細胞を6cmシャーレに蒔き、コンフルエントまで生育させた後、アデノウイルスAxCANCreを斎藤らの方法（上記）によりmoi=3で感染後、トリプシン（7.5μg/ml, GIBCOBRL）を含むMEM（serum free）で37°C 5%CO₂ インキュベーター

で3日間培養した。

該細胞は培養上清を取り除いた後、PBS緩衝液で2回洗浄し、スクレーパーで細胞をはがし、1500×gで5分間遠心し、細胞を集めた。前述したウエスタンプロット法により発現されたF蛋白質のトリプシンによる解裂を確認した(図3)。SeV-F蛋白質は非活性型の前駆蛋白のF0として合成され、トリプシンの蛋白分解作用により、F1とF2の2つのサブユニットに解裂し活性化される。このようにF蛋白が誘導発現後のLLC-MK2/F7細胞は普通の細胞同様に継代してもF蛋白が持続的に発現し、発現されたF蛋白による細胞傷害性が観察されず、F蛋白発現細胞同士での細胞融合も観察されなかった。しかし、このF発現細胞にSeV-HN発現プラスミド(pCAG/SeV-HN)をトランسفェクションしてトリプシンを含むMEMで3日間培養すると、細胞間の融合が多く観察された。細胞表面におけるHNの発現は赤血球の細胞表面への吸着実験(Hematoadsorption assay; Had assay)で確認した(図4)。すなわち、培養細胞に1%ニワトリ赤血球を1ml/dishを加え、4°Cで10分間静置した後、細胞をPBS緩衝液で3回洗浄したところ、細胞表面の赤血球のコロニーが観察された。赤血球凝集した細胞で細胞融合が観察され、F蛋白はHNと相互作用して細胞融合を引き起こしたことが判明し、LLC-MK2/F7で持続発現しているF蛋白は従来の機能を保っていることが示された。

【実施例3】 F欠失型ゲノムを持つ機能的RNPおよびビリオンの形成

欠失型ウイルスの回収ではビリオンの回収は欠失タンパク質発現細胞を使う必要がある。ところが、欠失タンパク質発現細胞を用いて欠失型ウイルスの回収を試みたところ、F欠損SeVの再構築時に用いたワクシニアウイルスによりヘルパー細胞株からのF蛋白発現が素早くシャットオフしたことが判明し(図5)、ヘルパー細胞株から直接のF蛋白の供給によるウイルスの再構成に成功しなかった。ワクシニアウイルスに対するソラレン(psoralen)添加で長波長紫外線(long-waveUV)での処理(PLWUV処理)は、ワクシニアウイルスの複製能力を失活させ、T7発現活性が損なわないことが報告されている(Tsungら、J Virol 70,165-171、1996)

)。そこで、このPLWUV処理したワクシニアウイルス(PLWUV-VacT7)を用いてウイルスの再構築を試みた。紫外線照射装置は、15ワットバルブを5本が装備されたUV StrataLinker 2400(カタログ番号 400676 (100V), ストラタジーン社, La Jolla, CA, USA)を用いた。その結果、再構築に用いたF発現細胞からF蛋白の発現は阻害されたものの、このPLWUV-VacT7で再構築した細胞のlysateをヘルパー細胞へ感染してもaraCの存在下ではワクシニアが殆ど増殖せず、ヘルパー細胞株からのF蛋白発現にも殆ど影響しないことが判明した。さらに、このPLWUV-VacT7を用いた組み換え野生型SeVの再構築では従来が 10^5 以上の中細胞がないとウイルスが回収されなかつたのに対し、 10^3 の細胞からもウイルス回収が可能となり、ウイルスの再構築の効率が大きく改善された。この方法を用いて、F欠失SeVウイルスの再構築を試みた。

<F欠失SeVウイルスの再構築及び增幅>

F欠損部位にenhanced green fluorescent protein(EGFP)遺伝子をレポーターとして6nルールに従って導入した上記 pSeV18'/ΔF-GFPを下記のようにしてLLC-MK2細胞にトランスフェクションしてGFPの発現を観察した。この時RNP形成に必要な構成要素である、3つのウイルス由来遺伝子NP、P、Lの有無による影響も検討した。

LLC-MK2細胞を 5×10^6 cells/dishで100mmペトリ皿に蒔き、24時間培養後、ソラレンと長波長紫外線(365nm)で20分間処理し、T7 RNAポリメラーゼを発現するリコンビナントワクシニアウイルス(Fuerst, T.R. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 83, 8122-8126 (1986))に室温で1時間感染させた(moi=2)(moi=2~3、好適にはmoi=2が用いられる)。細胞を3回洗浄してからプラスミドpSeV18'/ΔF-GFP, pGEM/NP, pGEM/P, 及びpGEM/L(Kato, A. et al., Genes cells 1, 569-579 (1996))をそれぞれ $12\mu\text{g}$, $4\mu\text{g}$, $2\mu\text{g}$, 及び $4\mu\text{g}$ /dishの量比でOptiMEM(GIBCO)に懸濁し、SuperFect transfection reagent($1\mu\text{g}$ DNA/ $5\mu\text{l}$ のSuperFect, QIAGEN)を入れて混合し、室温で10分間放置後、最終的に3%PBSを含

むOptiMEM 3mlに入れ、細胞に添加して培養した。pSeV18'/△F-GFP の代わりに対照として野生型SeVゲノムcDNA (pSeV(+)) (Kato, A. et al., Genes cells 1, 569-579 (1996)) を用いて同様の実験を行った。3時間培養後、細胞を、血清を含まないMEMで2回洗浄し、シトシンβ-D-アラビノフラノシド40μg/ml (AraC, Sigma), トリプシン7.5μg/ml (GIBCO) を含むMEMで70時間培養した。これらの細胞を回収し、ペレットをOptiMEMに懸濁した (10⁷ cells/ ml)。凍結融解を3回繰り返してlipofection reagent DOSPER (Boehringer mannheim)と混合し (10⁶cells/25μl DOSPER) 室温で15分放置した後、F発現LLC-MK2/F7 細胞株にトランسفエクション (10⁶cells /well 12-well-plate) し、血清を含まないMEM (40μg/ml AraC, 7.5μg/ml トリプシンを含む)で培養した。

その結果、ウイルス由来の3つの構成要素、NP、P、Lがすべて揃ったときにのみGFPの発現が認められ、外来遺伝子を発現する欠失ウイルスRNPが形成し得ることが判明した (図6)。

<F欠失型ビリオンの確認>

上記のようにしてF欠失ゲノムcDNAで再構築された機能的なRNPが、F発現ヘルパー細胞でレスキューされ、感染性を有する欠失型ウイルスビリオンを形成し得るかを調べた。前述したように機能的RNPを形成される条件 (pSeV18'/△F-GFP, pGEM/NP, pGEM/P, 及びpGEM/Lを同時にトランسفエクトする条件) と形成されない条件 (pSeV18'/△F-GFP, pGEM/NPの2種のプラスミドのみをトランسفエクトする条件) で再構築を行った細胞を凍結／融解して得たライセートをカチオニックリポソームと混合しF発現細胞と非発現細胞にそれぞれリポフェクションし、これらの細胞におけるGFP発現細胞の広がりでウイルス粒子の形成を観察した。その結果、機能的RNPが再構築された条件のライセートを用い、F発現細胞に導入した際にのみGFP発現細胞の広がりが観察された (図7)。さらに、ブラークアッセイにおいても、同様の条件でのみブラークの形成が観察された。これらの結果から、F欠損ウイルスゲノムから形成された機能的RNPがF発現細胞由來のFタンパク質

の存在下で、さらに感染性ウイルス粒子として形成され、細胞外に放出されたことが明らかになった。

培養上清中の感染性F欠失型ビリオンの存在は以下の実験により証明された。F遺伝子欠失型ゲノムから構築した機能的RNPを含むライセートを実施例2に記載のF発現細胞にリポフェクションし、培養上清を回収した。この培養上清をF発現細胞の培地に加え感染させ、3日目に回収された培養上清を、F発現細胞とF非発現細胞に同時に添加し、トリプシン存在と非存在下で3日間培養した。F発現細胞では、トリプシン存在下でのみウイルスが増幅された(図8)。F非発現細胞の上清(図9 下段)、またはトリプシン非存在下で培養したF発現細胞からは感染性を持たないウイルス粒子が放出されていることが明らかとなった。以上のことをまとめると、F欠損GFP発現ウイルスはF発現細胞に特異的かつトリプシン解離に依存的に増幅されることが明らかとなった。このように増幅された感染性F欠失型センダイウイルスのタイマーは $0.5 \times 10^7 \sim 1 \times 10^7$ CIU/mlの範囲にあった。

[実施例4] F欠失型GFP発現ウイルスの解析

F欠失cDNAから回収されたビリオンのゲノム構造を確認するため、F発現細胞の培養上清中のウイルスを回収し、total RNAを抽出して、FとHNをプローブにしてノーザンプロット解析を行った。その結果F発現細胞から回収されたウイルスはHN遺伝子は検出されたがF遺伝子は検出されず、F遺伝子がウイルスゲノム上に存在しないことが明らかとなった(図10)。さらにRT-PCRによりGFPの遺伝子はcDNAの構築の際と同様のFの欠失部位に存在すること(図11)、また、他の遺伝子の構造は野生型と同様であることを確認した。以上のことからウイルス再構成中にゲノムの再編成は起きていないことが示された。また、回収されたF欠失ウイルス粒子を電顕により、その形態を調べた。F欠失ウイルス粒子は野生型ウイルスと同様に内部にヘリカルなRNP構造とスパイク様構造を有していた(図14)。さらに、ウイルスのFとHNに特異的に反応する金コロイド結合IgG(antiF, antiHN)を用いた免疫電顕により調べたところ、ウイルスのエンベロープのスパイク様構造

はFとHNの蛋白質からなることが明らかとなり(図12)、ヘルパー細胞の生産するF蛋白質がこのビリオンに効率的に取り込まれていることがわかった。以下に詳述する。

<Total RNAの抽出、ノーザンプロット解析、およびRT-PCR>

F発現細胞LLC-MK2/F7にウイルス感染して3日目の培養上清からQIAamp Viral RNA mini kit(QIAGEN)を用い、そのプロトコールに従いtotal RNAの抽出を行った。精製したtotal RNA (5 μ g)をホルムアルデヒドを含む1%変性アガロースゲルにて泳動分離してから、バキュームプロッティング装置(Amersham Pharmacia社)を用いHybond-N+メンプランにトランスファした。作成したメンプランは0.05MのNaOHで固定し、2倍希釈したSSC緩衝液(Nacalai tesque)ですすいだ後、ハイブリダイゼーション溶液(Boehringer Mannheim)で30分間プレハイブリダイゼーションを行った。ジゴキシゲニン(DIG)-dUTP(アルカリ感受性)を用いたランダムプライムDNA標識法(DIG DNA Labeling Kit, Boehringer mannheim)により作成したFあるいはHN遺伝子のプローブを添加して16時間ハイブリダイズさせた。その後、メンプランを洗浄して、アルカリフォスフォターゼ標識抗DIG抗体(anti-digoxigenin-AP)と反応させ、DIG detection kitを用いて解析した。その結果F発現細胞から回収されたウイルスはHN遺伝子は検出されたがF遺伝子は検出されず、F遺伝子がウイルスゲノム上に存在しないことが明らかとなった(図10)。

さらにRT-PCRにより詳細な解析を行った。RT-PCRは精製したウイルスRNAをSUPERSCRIPTII Preamplification System(Gibco BRL)を用い、そのプロトコールに従いfirst strand cDNAを合成し、LA PCR kit(TAKARA ver2.1)を用いて次のような条件でPCRを行った。94°C/3分反応後、94°C/45秒, 55°C/45秒, 72°C/90秒を1サイクルとして30サイクルを増幅して72°Cで10分間置き、2%アガロースゲルで100V/30分電気泳動してエチジウムプロマイド染色し、撮影した。M遺伝子とF欠失部位に挿入したEGFPの確認に用いたプライマーはforward 1: 5'-

atcagagacctgacataatgc (配列番号：8) , reverse 1 : 5' -aagtctgtgttgtcatgtgg
(配列番号：9) 、F欠失部位に挿入したEGFPとHN遺伝子の確認用いたプライマーはforward 2 : 5' -acaaccactacacctgagcacccatgc (配列番号：10) , reverse 2 : 5' -gcctaacacatccagagatcg (配列番号：11) 、さらに、M遺伝子とHN遺伝子との間はforward3: 5' -acattcatgagttagtcgc (配列番号：12) とreverse2プライマー (配列番号：11) で行った。その結果、GFPの遺伝子はcDNAの構築の際に同様のFの欠失部位に存在すること (図11) 、また、他の遺伝子の構造は野生型と同様であることを確認した (図13) 。以上のことからウイルス再構成中にゲノムの再編成は起きていないことが示された。

<金コロイド免疫標識電顕解析>

回収されたF欠失ウイルス粒子を電顕により、その形態を調べた。まず、欠損型ウイルス感染細胞の培養上清を28,000rpm、30分間遠心してウイルスをペレットにした後で、 1×10^8 HAU/mlになるように10倍希釈したPBSに再懸濁し、その一滴を支持膜付きのマイクログリット上に滴下して室温で乾燥させた。3.7%ホルマリンを含むPBSにより15分間固定処理後、0.1%BSAを含むPBS溶液で30分前処理をし、さらに同溶液で200倍希釈した抗Fモノクローナル抗体 (f236) 、または抗HNモノクローナル抗体 (Miura, N. et al., Exp. Cell Res. (1982) 141: 409-420) を滴下して保湿状態で60分間反応させた。その後グリットをPBSで洗浄して、200倍希釈した金コロイド標識抗マウスIgG抗体を滴下して同じく保湿状態で60分間反応させた。統いてグリットをPBS、滅菌蒸留水の順で洗浄し室温で風乾後、グリットの上に4%の酢酸ウラニウム溶液で2分間染色し乾燥させた上、JEM-1200EXII電子顕微鏡 (日本電子) を用いて観察、撮影した。その結果、ウイルスのエンベロープのスパイク様構造はFとHNのタンパク質からなることが明らかとなり (図12) 、ヘルパー細胞の生産するFタンパク質がこのビリオンに効率的に取り込まれていることがわかった。また、F欠失ウイルス粒子は野生型ウイルスと同様に内部にヘリカルなRNP構造とスパイク様構造を有していた (図14) 。

[実施例 5] F欠失型SeVベクターによるin vitroでの多様な細胞への高効率遺伝子導入

<ラット大脳皮質神経細胞の初代培養細胞への導入>

ラット大脳皮質神経細胞の初代培養細胞を、以下のようにして調製し培養した。妊娠18日SDラット (SPF/VAF Crj: CD, 雌, 332g, ~9 週 Charles River)をジエチルエーテルにより深麻酔し、腋下動脈放血により安樂死させた。開腹し子宮から胎児を摘出し皮膚頭蓋を切り開き脳を取り出した。実体顕微鏡下で大脳半球を作業液 (5%ウマ血清と5%子牛血清、10%DMSOを含む) DMEMに移し、スライスして氷温冷却したババイン溶液 (1.5U, システィン0.2mg、ウシ血清アルブミン0.2mg、グルコース5mg、DNase 0.1mg/ml) を加え、32°Cで 5 分毎に転倒攪拌して15分間インキュベーションした。懸濁液が十分濁り、組織片が半透明になったことを確認して組織片がばらばらになるまでビベティングを繰り返した。32°Cにて1200rpm 5分間遠心した後、細胞をB27 supplement添加したneural basal medium (GibcoBRL, Burlington, Ontario, Canada)に再懸濁し、ポリ-d-リジン(Becton Dickinson Labware, Bedford, MA, U.S.A.)でコーティングされたプレート上に1x10⁶cells/dish蒔き、37°C、5%CO₂で培養を行った。

その大脳皮質初代培養神経細胞 5x10⁵/wellを 5 日間培養後、F欠失型SeVベクターを感染させ (moi=5)、さらに 3 日間培養した。1% バラホルムアルデヒド、5 % ヤギ血清、0.5% Triton-Xを含む固定液で 5 分間室温で固定し、BlockAce(雪印乳業)にて室温 2 時間プロッキングして500倍に希釈されたヤギ抗ラット microtubule-associated protein 2 (MAP-2) (Boerhinger) IgGと 室温で 1 時間インキュベーションした。PBS(-)で 1 5 分毎に 3 回洗浄後、5%ヤギ血清/PBSで100倍希釈されたcys3-結合抗マウスIgGと室温で 1 時間インキュベーションした。さらにPBS(-)で 1 5 分毎に 3 回洗浄後、細胞にVectashield mounting medium (Vector Laboratories, Burlingame, U.S.A.)を加え、共焦点顕微鏡 (Nippon Bio-Rad MRC 1024, Japan)で 470-500-nm または 510-550-nm のexcitation

band-pass filter を付けた Nikon Diaphot 300 倒立顕微鏡でMAP-2の免疫染色と GFPの蛍光による2重染色の蛍光観察を行った。その結果、MAP2 陽性神経細胞にはGFPがほぼ100%導入されたことが明らかとなった(図15)。

<正常ヒト細胞への導入>

正常ヒト平滑筋細胞、正常ヒト肝細胞、正常ヒト肺毛細血管内皮細胞(セルシステムズ)は大日本製薬から購入し、SFM CS-C培地キット(セルシステムズ)で37°C、5% CO₂で培養した。

正常ヒト平滑筋細胞(図15,Muscle)、正常ヒト肝細胞(図15,Liver)、正常ヒト肺毛細血管内皮細胞(図15,Lung)等のヒト正常細胞にF欠失型SeVベクターを感染して(m.o.i=5)、GFP発現を観察した。いずれの細胞においてもほぼ100%の導入効率で強力なGFP遺伝子発現をしていることが確認された(図15)。

<マウス初代骨髄細胞への導入>

さらに、マウス初代骨髄細胞をリンネジマーカーで分離して、F欠失型SeVベクターを感染させる実験を行った。まず、C57BL マウス(6週令雄)に150mg/kgになるように5-fluorouracil(5-FU,Wako Pure Chemical Industries)を腹腔内注射(IP injection)し、投与2日後、大腿骨より骨髄細胞を回収した。Lympholyte-M(Cedarlane)を用いた密度勾配遠心によって単核細胞を分離した。3×10⁶の単核細胞に対し、ビオチン標識された抗CD45R(B220), 抗Ly6G(Gr-1), 抗Ly-76(TER-119), 抗1(Thy1.2), 抗Mac-1を結合させたストレプトアビシン磁気ビーズ(ファーミジエン社, フナコシ社)の混合したものを3×10⁷を加え4°Cにて1時間反応させ、磁石により、Lin⁺の細胞を除いた分画を回収した(Lin⁻細胞)(Erlich, S. et al., Blood 1999. 93 (1), 80-86)。Lin⁻細胞4×10⁵細胞に対し、2×10⁷HAU/mlのSeVを加え、さらに、組換えラットSCF(100ng/ml, BRL), 組換えヒトIL-6(100U/ml)を加えた。また8×10⁵のトータル骨髄細胞に対してF欠損SeV4×10⁷HAU/ml、1×10⁶の細胞に対し5×10⁷HAU/mlのGFP-SeVを加えた。なお、GFP-SeVは、SeV転写ユニットpUC18/T7HVRz.DNA(+18)(Genes Cells, 1996, 1:569-579)の制

限酵素NotI開裂部位に、緑色蛍光タンパク質(GFP)遺伝子（構造遺伝子長717bp）に転写開始(R1)と終結(R2)シグナルと介在(IG)配列を付加したNotI断片をPCRにより増幅させ、導入して作製した。既知の方法(Genes Cells,1996,1:569-579)に従い、LLC-MK2細胞および発育鶏卵を用いてGFP遺伝子を含むウイルスの再構築を行い、目的の遺伝子を含むウイルスを回収した。GFP-SeVを感染して48時間培養した後、細胞をそれぞれ2群に分け、一つにはフィコエリスリン(phycoerythrin)(PE)標識抗-CD117(c-kit, Pharmingen)を1時間反応させ、もう一群は対照群とした。3回PBSにて洗浄した後、フローサイトメータ(EPICS Elite ESP; Coulter, Miami, FL)による解析を行った。

その結果、血液のprimitive幹細胞のマーカーである抗c-kit抗体でエンリッチした骨髄細胞にもF欠失型SeVベクターは感染し、GFP遺伝子発現が観察された（図16）。培養上清中の感染性粒子の確認は、細胞培養上清をトリプシンで処理後、LLC-MK2細胞に添加し、3日後にGFP発現細胞の存在の有無により行った。これらの細胞のいずれにおいても感染性のあるウイルス粒子が放出されていないことが確認された。

[実施例6] ラット脳室へのベクターの投与

ラット(F344/Du Crj, 6週令、雌、Charles River)に生理食塩水(大塚製薬)で10倍希釈した(5mg/ml)ネンプタールナトリウム溶液(ダイナポット)を腹腔内注射により麻酔し、小動物用脳定位固定装置(DAVID KOPF社)を用いてウイルスの投与を行った。投与部位はinteraural lineよりブレグマ(bregma)へ5.2mm、ラムダより右耳へ2.0mm、脳表面より2.4mmの位置に30Gの交換針(Hamilton社)で20μl(10⁸ CIU)注入した。すると脳室の上衣細胞にGFPの高い発現が観察された(図17)。さらに、F欠失型SeVベクターでは注射部位の周辺のウイルスが接触しうる上衣細胞または神経細胞にしかGFPタンパク質の発現が観察されず、これらの部位に病変所見が観察されなかった。投与されたラットでは解剖されるまでに外見的な行動異常や体重変化などが観察されず、解剖後各臓器、脳のほか、肝臓

、肺、腎臓、心臓、脾臓、胃、腸等の組織器官のいずれにおいても病変所見が観察されなかった。

[実施例 7] F欠損SeVゲノムからのF-lessウイルス粒子の形成

<1>

F非発現LLC-MK2細胞およびF発現LLC-MK2細胞(LC-MK2/F7)にF欠損SeVウイルスを感染し、トリプシン存在下(+)と非存在下(−)で培養して3日後の細胞培養上清のHA assayの結果を示した(図18A)。これらの培養上清をそれぞれ発育鶏卵に接種し、2日培養後の鶏卵の漿尿液のHA assayの結果を示した(図18B)。パネル上部の「C」は対照群として用いたPBSを表わす。Dilution(希釈)の数字はウイルス液の希釈倍率を表わす。さらに、発育鶏卵でHA陽性であった漿尿液(lane 11およびlane 12)を発育鶏卵に再接種して培養2日後の漿尿液のHA assayを行った(図19C)。この結果、F欠損SeVウイルスを感染したF非発現細胞または発育鶏卵ではHAが陽性にもかかわらず、発育鶏卵に再接種してもウイルスが全く増幅されず、このHA陽性のウイルス液が二次感染性がないものと判明した。

<2>

F非発現細胞で増幅された非感染性ウイルス液にウイルス粒子が存在するかについて検討した。F発現細胞の培養上清、HA陽性で非感染性漿尿液、および野生型SeVからQIAamp viral RNA mini kit(QIAGEN)により調製したtotal RNAをF遺伝子とHN遺伝子をプローブとして用いてノーザンブロッティングを行った。その結果、漿尿液、またはF発現細胞の培養上清のウイルス由来のRNAのいずれもHN遺伝子のプローブでバンドが検出されたが、F遺伝子のプローブでバンドが検出されなかった(図10)。このHA陽性で感染性がない液にはF欠損ゲノムを持っている非感染性のウイルス様粒子が存在することが判明した。さらに、このHA陽性で感染性がないウイルス液を免疫電顕で調べたところ、ウイルス粒子が確認され、ビリオンのエンベロープは金コロイド標識したHN蛋白を認識する抗体では反応したが、金コロイド標識したF蛋白を認識する抗体では反応しなかった(図20)。こ

のことはF-lessのビリオンの存在を示し、F蛋白がなくてもHN蛋白単独でウイルスがビリオンとして形成されることが判明した。F単独でSeVビリオンが形成できることはすでに報告されおり (Leyer, S. et al., J Gen. Virol 79, 683-687 (1998))、今回の結果はHN蛋白単独にSeVビリオンを形成できることが初めて明らかとなった。このようなF-lessビリオンを発育鶏卵で一過的に大量調製できることは、SeV F欠損RNPを包むビリオンを大量に生産ができる事を示している。

<3>

前述したように発育鶏卵で一過的に増幅されたF-lessウイルスビリオンはセンダイウイルスが感染可能な細胞にはまったく感染性を示さない。そこで機能的なRNP構造はエンベロープに包まれていることを確認するために、カチオニックリポソーム(DOSPER, Boehringer mannheim)と混合して、室温で15分間インキュベーションしてF発現細胞と非発現細胞にトランスフェクションした。その結果、カチオニックリポソームと混合しない場合は全くGFP発現細胞が観察されなかったのに対し、カチオニックリポソームと混合した場合はGFPの発現がいずれの細胞においても観察された。F非発現細胞ではGFPは単細胞で発現し、隣細胞に広がらないのに対し、F発現細胞ではGFP発現細胞は広がって、コロニーが形成されることが観察された(図21)。このことから、発育鶏卵で一過的に増幅された感染性のないビリオンはトランスフェクションなどの方法を用いて細胞に導入すれば、遺伝子を発現しうることが明らかとなった。

[実施例8] FHN欠損SeVゲノムからウイルスの再構築および増幅
<FHN欠損ゲノムcDNAの構築>

FHN欠失型SeVゲノムcDNA (pSeV18'/△FHN) の構築はまずpUC18/KSをEcoRIで消化してpUC18/Ecoを構築し、F遺伝子の開始コドンからHN遺伝子の終止コドンまでの間の全配列を(4866-8419) を欠失させ、BsiWI部位(cgtacg)で連結し構築した。FHN欠損部位の配列をシーケンスで確認した後、EcoRIフラグメント (4057bp) をゲルから回収してpUC18/KSのEcoRIフラグメントと置き換えて構築した。このFHN

欠損領域を含むKpnI/SphI フラグメント(14673bp)をゲル回収して pSeV18'のKpnI/SphI フラグメントと置き換え、プラスミド pSeV18'/△FHN が得られた。

一方、GFPを導入したFHN欠損SeV cDNAの構築は次のように行った。pSeV18'/△FHN からSalI/XhoI フラグメント(7842bp)を回収してpGEM11Z(Promega)にクロニーニングし、プラスミドpGEM11Z/SXdFHNとした。FHN欠失部位にd2EGFP (Clontech) のATG-TAA (846 bp) の両端にBsiWI部位を付加したPCR産物をBsiWI酵素で消化して、pGEM11Z/SXdFHNのFHN欠損部位のBsiWI部位に連結した。得られたプラスミドはpSeV18'/△FHN-d2GFP とした。

<FHN欠損蛋白共発現細胞の作成>

F遺伝子を発現するプラスミドは前述したF欠損蛋白発現細胞株の作製に用いたものと同一のもので、HN遺伝子を発現するプラスミドはそれと同様な方法で構築し、HNのORFを含むフラグメントをpCALNdLw (Araiら、前記)のユニークなSwaI 部位に挿入し、プラスミドpCALNdLw/HNとした。

LLC-MK2細胞にpCALNdLw/FとpCALNdLw/HNを同量または異なる量比で混合し、mammalian transfection kit (Stratagene) を用いそのプロトコールに従って遺伝子導入を行った。G418で3週間選択した後クロニーニングした。得られた薬剤耐性クローニングはそれぞれCre DNA レコンビナーゼを発現する組換えアデノウイルス(Ade/Cre) (齊藤ら、前記) で感染し (moi=10)、FとHN蛋白質の誘導発現3日後細胞をPBS(-)で3回洗浄して回収し、ウェスタンプロットティング法を用いて抗SeV Fと抗SeV HN蛋白質のモノクローナルIgGにより検出した(図22)。

<pGEM/FHNの構築>

pCALNdLw/FとpCALNdLw/HNを構築に用いたFとHNフラグメントをそれぞれpGEM4Z、pGEM3Z (Promega社) にクロニーニングし、pGEM4Z/FとpGEM3Z/HNを得た。pGEM3Z/HNのT7プロモーターとHNを含む領域をPvuII酵素で消化して得られたフラグメントを回収し、pGEM4Z/FのF遺伝子下流のSacIユニークサイトで切断し平端化した部位にライゲーションした。F遺伝子とHN遺伝子を同一方向に並べたものは、抗Fまた

は抗HNモノクロナール抗体でウェスタンブロッティングを行い、FとHN両方の蛋白質は同時に発現できることを確認した。

<FHN欠損ウイルスの再構築>

FHN欠損ウイルスの再構築(P0)は二通りに行った。一つはF欠損ウイルスの再構築と同様にRNPトランスフェクション法を用いた。もう一つはT7でFHN蛋白を共発現プラスミドを供給して再構築を行った。すなわち、T7プロモーターの制御下でF, HNタンパク質を発現するプラスミドを別途作製して、これによりFおよびHNタンパク質を供給して再構築を行った。いずれの方法においても再構築したもののはFHN共発現細胞で増幅を行った。FHN欠損GFP発現SeV cDNA(pSeV18⁺/△FHN-d2GFP), pGEM/NP, pGEM/P, pGEM/L, pGEM/FHNをそれぞれ、12μg/10cm dish, 4μg/10cm dish, 2μg/10cm dish, 4μg/10cm dish, 4μg/10cm dishの量比で混合し(最終容量, 3ml/10cm dish)、前述したF欠損SeVの再構築と同様な方法でLLC-MK2細胞に遺伝子導入した。遺伝子導入3時間後培地をAraC(40μg/ml, SIGMA), トリプシン(7.5μg/ml, GIBCO)入りのMEMに交換し、さらに3日間培養した。遺伝子導入後2日目で蛍光実体顕微鏡で観察し、pGEM/FHNの添加の有無の違いを検証し、GFP発現細胞の広がりでウイルスの形成を確認した。その結果、再構築時にpGEM/FHNを添加した場合はGFP発現細胞の広がりが確認され、pGEM/FHNの添加がない場合はGFP発現はシングル細胞でしか観察されなかった(図2-3)。FHN蛋白再構築時に添加することでウイルスのビリオンが形成されたことを示した。一方、RNPトランスフェクションの場合はF欠損と同様にP1のFHN発現細胞でウイルスの回収に成功した(図2-4上)。

Ade/Creを感染して6時間以後にFHN蛋白が誘導発現された細胞にFHN欠損ウイルス液を感染し増幅ができたことを確認した(図2-4下)。

FHN欠損GFPを発現するcDNAから再構築されたウイルス液はLLC-MK2, LLC-MK2/F, LLC-MK2/HN, LLC-MK2/FHNに感染してトリプシンの添加の有無で培養した。培養3日後にGFP蛋白発現細胞の広がりを確認したところ、LLC-MK2/FHNでのみ

GFPの広がりが観察され、このウイルス液はFHN共発現に特異的かつトリプシン依存的に増幅されることが確認された(図25)。

FHN欠損ウイルスゲノムを確認するため、LLC-MK2/FHN細胞から回収された培養上清を遠心した後、QIAamp Viral RNA mini kit (QIAGEN)でそのプロトコールに従ってRNA抽出を行った。このRNAをSuperscript Preamplification System for first Strand Synthesis (GIBCO BRL)によりRT-PCRのテンプレート合成を行い、TAKARA Z-Taq(宝酒造)を用いてPCRを行った。対照群はF欠損ウイルスを用いた。PCRプライマーはM遺伝子とGFP遺伝子の組み合わせ、またはM遺伝子とL遺伝子の組み合わせを用いて行った(M遺伝子とGFP遺伝子の組み合わせ (M-GFP) については forward: 5'-atcagagacctgcgacaatgc／配列番号：1 3 , reverse: 5'-aagtctgtgtgtttcatgtgg／配列番号：1 4 ; M遺伝子とL遺伝子の組み合わせ (M-L)については forward: 5'-gaaaaacttagggataagtccc／配列番号: 1 5 , reverse: 5'-gttatctccggatggtc／配列番号：1 6)。その結果、MとGFP遺伝子をプライマーに用いた場合はRT条件下でF欠損とFHNとも欠損ウイルス共に特異的なバンドが検出された。MとL遺伝子をプライマーに用いた場合は、FHN欠損はGFPを含んだ所定のサイズのバンドが検出され、F欠損の場合はHN遺伝子を含んだサイズで長くなったりのバンドが観察された。ゲノム構造はFHN欠損していることは明らかとなった(図26)。

一方、FHN欠損ウイルスをF発現細胞にF欠損と同様に感染して、培養して4日目培養上清を回収し、LLC-MK2, LLC-MK2/F, LLC-MK2/FHNへの感染実験を行った。その結果、いずれの感染細胞においてもGFP発現細胞が観察されず、これらの細胞への感染性がないことを示した。しかし、F蛋白単独でウイルス粒子を形成できることがすでに報告され (Kato, A. et al., Genes cells 1, 569-579 (1996))、肝臓にあるアシアロ糖蛋白リセプター(ASG-R)を介して肝細胞に特異的に感染できることが報告された (SpiegelらJ. Virol 72, 5296-5302, 1998)。従って、FHN欠損RNAゲノムを持ち、ウイルスエンベロープはF蛋白のみで形成されたビリオンがF

発現細胞の培養上清に放出されうることが考えられる。そこで、FHN欠損ウイルスを感染した F発現細胞の培養上清を回収し、遠心した後上記の方法と同様にRNA抽出を行い、前述した方法と同様にRT-PCRで解析した。その結果、図27で示したようにFHN欠損ゲノムを含むRNAが存在することが判明した。

この他、VSV-Gとシュードタイプ化したウイルスのビリオンのウェスタンブロッティングによる解析では、F、HN蛋白が発現していないことは明らかである。FHN欠損ウイルスビリオンの生産系が確立したと言える。

さらに、F蛋白発現細胞から放出されたビリオンをカチオニックリポソーム（ $50\mu\text{l}$ のDOSPER/ $500\mu\text{l}/\text{well}$ ）との混合の有無でFHN発現細胞または非発現LLC-MK2細胞に重層した。その結果、前述したF-less粒子の場合と同様、DOSPERと混合して細胞に重層した場合にはGFP発現細胞の広がりが観察されが、HN-lessのビリオンのみでは全く細胞に感染性なく、GFP発現細胞が観察されなかった。FHN非発現細胞ではGFP発現細胞が観察されたが、ウイルスが再形成され広がったことが認められなかった。

このようなF発現細胞から回収されるウイルス様粒子がASG-R遺伝子を持続発現する細胞株や非発現細胞株、または肝細胞に重層して感染し、Spiegelらの方法で肝臓特異的、またはASG-Rに特異的に感染するかを調べることができる。

〔実施例9〕 欠損ゲノムRNAウイルスベクターの応用性

1. 上に述べた系で増幅されたF欠損RNPはF-lessのウイルスエンベロープに包まれており、このエンベロープを化学的に修飾法などにより所望の細胞導入能を付加し、または遺伝子導入試薬や遺伝子銃のようなもので細胞に導入して(RNPトランسفエクション、または RNPインジェクション)、その組み換えRNAゲノムが導入細胞で自律的にRNA複製または蛋白を生産し続けることが可能である。
2. HNの細胞内ドメインを残し、細胞外ドメインを他のレセプターを特異的に標的できるリガンドを融合させ、キメラ蛋白を生産できる組み換え遺伝子をウイルスゲノムに組み込めば、特異性のある標的できるベクターの生産が可能となり、

また、この組み換え蛋白の生産細胞でベクターを調製可能である。これらのベクターは遺伝子治療、ワクチンなどに応用可能である。

3. FHNとも欠損するSeVウイルスの再構築に成功したことから、GFP遺伝子の代わりにターゲッティング可能なエンベロープキメラ蛋白の遺伝子をFHN欠損部位に導入し、FHN欠損ベクターと同様な方法で再構築し、FHN発現細胞で一度増幅して、非発現細胞に感染して、ウイルスゲノムから転写されたターゲッティング可能なキメラエンベロープ蛋白のみによって形成されたビリオンを回収すれば、ターゲッティングベクターの生産が可能となる。

4.これまでに、センダイウイルスのミニゲノム、NP,P,LとF遺伝子で細胞に同時に遺伝子導入してミニゲノムを包むF蛋白単独で形成されたビリオンが報告され(Leyerら,J Gen.Viro 79,683-687, 1998) また、マウスの白血病ウイルスをセンダイF蛋白でシード化したベクターも報告されている(Spiegelら,J. Virol 72, 5296-5302,1998)。また、F蛋白質がトリプシンで解裂された後ASG-Rを介して肝臓細胞に特異的にターゲッティングできると報告されている(BitzerらJ.Viro.71, 5481-5486, 1997)。前の報告の系は一過的な粒子形成系であり、持続的にベクターの粒子回収が困難である。またSpiegelらはセンダイF蛋白でシードタイプ化したレトロウイルスペクターを報告しているが、レトロウイルスは分裂細胞にしか遺伝子導入できないなどの固有の問題を抱えている。本発明で回収された、FHN共欠損SeVウイルスゲノムを持ち、F蛋白のみエンベロープ蛋白を持つウイルス粒子等は、細胞分裂に関係なく効率的な細胞質で自律複製可能なRNAベクターであり、新規のウイルス粒子であり、またその大量生産が可能な実用的な系である。

〔実施例10〕 FHN欠損SeVゲノムからウイルスの再構築および増幅
センダイウイルス、麻疹ウイルス等の多くの一本鎖マイナス鎖RNAウイルスで、ウイルスゲノムをクローニングしたcDNAから感染可能なウイルス粒子を再構成する技術が確立された。

ほとんどの系で、T7プロモーター下流にcDNA、NP,P,L遺伝子を導入したプラスミドを細胞内に導入し、T7ポリメラーゼを用いてcDNA、各遺伝子を発現させることにより再構成を行っているが、T7ポリメラーゼの供給には、T7ポリメラーゼ発現組み換えワクシニアウイルスが主に使われている。

T7発現ワクシニアウイルスは、ほぼすべての細胞に効率よくT7ポリメラーゼを発現させることができるが、ワクシニアウイルス由来の細胞障害性のために、感染細胞を2、3日しか生存させることができない。多くの場合、抗ワクシニア薬剤としてリファンビシンを用いているが、加藤らの系 (Kato, A. et al., Genes cells 1, 569-579 (1996)) では、リファンビシンのほかに、AraCを並行して用いることにより、ワクシニアウイルスの増殖を最小限に抑え、センダイウイルスの再構成を効率よく行うことに成功した。

しかしながら、センダイウイルスを始めとするマイナス鎖RNAウイルスの再構成は 1×10^5 細胞中に再構成されたウイルスが数粒子かそれ以下という効率で、レトロウイルス等のほかのウイルスに比べるといまだにかなり低いのが実情である。この理由として、ウイルス自体が持つ、再構成までの複雑な過程（裸のRNAに別途転写、翻訳されたタンパク質がついてRNP様構造となり、その後、ポリメラーゼにより転写、複製が行われる）とともに、ワクシニアウイルスを用いることによる細胞障害性も挙げられる。

T7ポリメラーゼを供給する手段として、ワクシニア以外にアデノウイルスの系も試みたが、よい結果は得られなかった。ワクシニアウイルスはT7ポリメラーゼのほかに細胞質で働くRNAキャッピング酵素も自身の蛋白としてコードしており、この酵素が、細胞質でT7プロモーターにより転写されたRNAをキャッピングして安定化することにより翻訳効率を高めていると考えられる。本発明では、ワクシニアウイルスをPsoralen-Long-Wave-UV法で処理することにより、ワクシニアウイルスに由来する細胞障害を回避し、センダイウイルスの再構成効率を高めることを試みた。

ソラレンと長波長紫外線によるDNAクロスリンクングにより、DNAをゲノムに持つウイルスの複製を阻害し、しかし特に初期遺伝子の発現には影響を与えない状態を作り出すことが可能である。ワクシニアウイルスはゲノム長が長いので、この系によるウイルスの不活化の影響が顕著にあらわれると考えられる (Tsung, K. et al., J Virol 70, 165-171 (1996))。

自立増殖可能な野生型ウイルスの場合、再構成により一粒子でもウイルスができるればトランスフェクションした細胞を発育鶏卵に接種してセンダイウイルスを増殖させることが可能なため、再構成の効率、そしてワクシニアウイルスの残留にそれほど気を使わなくてもよい。

しかし、ウイルスの複製、粒子形成の機構などを調べるために作る様々な変異ウイルスの再構成では、増殖に発育鶏卵を使用できずにウイルス由来のタンパク質を発現している細胞株などを用いざるを得ない場合もありうる。また、変異ウイルスまたは欠損ウイルスが野生型ウイルスに比べて顕著に増殖が遅いケースも、十分考えられる。

こうした変異を持つセンダイウイルスを増殖させるためには、トランスフェクション後の細胞を次代の細胞に重層して長時間培養しなければならない。そのために、再構成の効率とワクシニアウイルスの残存タイマーが問題になってくる。本方法では、再構成効率を上昇させるとともに、残存ワクシニアウイルスのタイマーを減少させることもできた。

本方法を用いて、今までの、未処理のワクシニアウイルスを用いた系では得られなかった変異ウイルスを再構成によりうることができた(F、F H N欠損ウイルス)。この系は、今後増えるであろう変異ウイルスの再構成に大きなツールとなると考える。そこで本発明者らは、ソラーレンと紫外線(UV)の量を検討し、ワクシニアウイルスの不活化の条件を検討した。

＜実験＞

まず、照射時間を二分間に定め、ソラレン濃度の検定を行った。不活化の検定

は、ブラーク形成によるワクシニアウイルスのタイマーの測定と、T7プロモーター支配下pGEM-luciプラスミド、センダイウイルスマニゲノムによるT7ポリメラーゼ活性の測定によって行った。センダイウイルスマニゲノムによるT7ポリメラーゼ活性の測定はセンダイウイルスマニゲノムのプラスミドと、T7でセンダイウイルスNP、P、L蛋白を発現するpGEM/NP、pGEM/P、pGEM/Lプラスミドと同時に細胞にトランスフェクションし、リボヌクレオ蛋白複合体を形成させ、センダイウイルスのRNAポリメラーゼによりルシフェラーゼ酵素蛋白の転写を調べる系である。

UV照射二分間では、ソラレンの濃度に応じてワクシニアウイルスのタイマーの減少が見られた。しかし、T7ポリメラーゼ活性は、ソラレン濃度が0、0.3、1 μ g/ml迄は変化を見せず、10 μ g/mlでは10分の1程度に減少していた。(図28)。

さらに、ソラレン濃度を0.3 μ g/mlに固定し、紫外線照射時間を検討した。照射時間が増大するに連れ、ワクシニアウイルスのタイマーは減少したが、30分までの照射ではT7ポリメラーゼ活性への影響は見られなかった。このとき、0.3 μ g/ml、30分照射の条件では、T7ポリメラーゼ活性に影響を与えず、タイマーを1000分の1にまで減少させることができた。(図29)

しかしながら、タイマーが1000分の1にまで減少したワクシニアウイルスでも処理前のタイマーに換算してmoi=2(処理後の残存タイマーでmoi=0.002)で感染したときの24時間後のCPEは、未処理のウイルスをmoi=2で感染させたときのそれと変わらなかった(図30)。

この条件で処理したワクシニアウイルスを用い、センダイウイルス再構成の効率を検討した。再構成は、前記加藤らの方法をモディファイし、以下の手順で行った。6wellのマイクロプレートにLLC-MK2細胞を 3×10^5 細胞/wellで撒き、終夜培養した後、PLWUV処理前のタイマー換算で 6×10^6 pfu/100 μ lとなるようにワクシニアウイルスを希釈し、PBS洗浄後の細胞に感染させた。1時間の感染後、100 μ lのOPTI-MEMにプラスミド、pGEM-NP、P、L、そしてcDNAをそれぞれ1、0.5、1

, 4 μ gを加えたものに、Superfect (QIAGEN) を10 μ l加え、室温で15分放置した後1mlのOPTI-MEM (GIBCO) (Rif. AraCを含む) をくわえ、細胞に重層した。

トランスフェクション後2、3、4日目に細胞を回収し、遠心後、300 μ l/wellのPBSに懸濁した。この懸濁液を原液、あるいは10倍、100倍希釈した細胞溶液100 μ lを受精後10日目の発育鶏卵に各希釈4個ずつ接種した(1x10⁵, 1x10⁴, 1x10³細胞をそれぞれ接種)。3日後鶏卵から尿液を回収しHA試験によりウイルス再構成の有無を調べた(表1)。1x10⁵細胞を接種した鶏卵のうち、HA活性があった鶏卵を一点、10⁴では十点、10³では百点と数えて、再構成の効率(Reconstitute Score)を求めた(図3-1)。計算式は表1の通り。

表1 ワクシニアウイルスのUV処理時間のセンダイウイルス再構成効率に対する影響の検討
影響

ワクシニアウイルスUV処理時間のセンダイウイルス再構成効率に対する影響の検討

接種細胞数	スコアー (a)	HA陽性卵數 (b)			4d		
		2d	3d	4d	0' 15'	20' 30'	0' 15'
10^5	1 (a1)	1	2	4	0	2	4
10^4	10 (a2)	0	1	3	2	0	0
10^3	100 (a3)	0	0	0	1	0	0
Reconstitution Score (a1+a2+a3) × b		1	12	24	122	34	244
					1	3	44
					4		

$$\text{Reconstitution Score} = (a_1 + a_2 + a_3) \times b$$

また、トランسفエクション後2、3、4日での、細胞に残存するワクシニアウイルスのタイマーを測ったところ、トランسفエクション前に与えたタイマーに比例して、処理をしたもののが少なくなっていた(図32)。

ワクシニアウイルスをPLWUVで不活化することにより、T7ポリメラーゼ活性には影響を与せず、タイマーを1000分の1にまで下げる事ができた。しかし、ワクシニアウイルス由来のCPEは、顕微鏡観察で未処理の、1000倍のタイマーを持つウイルスのそれと変わらなかった。

この条件で処理をしたワクシニアウイルスを、センダイウイルス再構成に用いることにより、センダイウイルスの再構成効率が、数十倍から百倍ほど増大した(図3-1)。同時に、トランسفエクション後に残ったワクシニアウイルスのタイマーは、5pfu/ 10^5 cells以上ではなかった。従って、複製可能なワクシニアウイルスの残留は0.005%以下に抑えられた。

[実施例11] シュードタイプセンダイウイルスの作製

<1> VSV-G 遺伝子産物を誘導発現するヘルパー細胞の作製

VSV-G 遺伝子産物は細胞障害性を有しているため、Cre リコンビナーゼによりVSV-G遺伝子産物が誘導発現されるよう設計されたプラスミドpCALNdLG(Arai T.ら J.Virology 72 (1998) p1115-1121)を用い、LLC-MK2 細胞での安定導入株の作出を行った。LLC-MK2 細胞へのプラスミドの導入は、リン酸カルシウム法(CalPhosTM Mammalian Transfection Kit、クローンテック社製)により、添付マニュアルに従って行った。

10 cm プレートを用い、60%コンフルエントまで生育した LLC-MK2 細胞に10 μ gのプラスミド pCALNdLG を導入後、10 ml の MEM-FCS10% 培地にて、37°Cの5% CO₂ インキュベーター中で24時間培養した。24時間後に細胞を剥がし、10 ml の培地に懸濁後、10 cm シャーレ5枚を用い 5 ml 1枚、2 ml 2枚、0.5 ml 2枚に捲き、G418(GIBCO-BRL社製) 1200 μ g/mlを含む10 ml の MEM-FCS10% 培地で培養を行い、2日毎に培地交換しながら、14日間培養し、遺伝子の安定導入株の選択を行った。該培養により生育してきたG418に耐性を示す細胞は、クローニングリングを用いて28株を回収した。各クローンは10 cm プレートでコンフルエントになるまで拡大培養を続けた。

各クローンについて、Cre リコンビナーゼを含む組み換えアデノウイルスAxCANCreを感染後、抗 VSV-G モノクローナル抗体を用いて、VSV-G の発現を以下に記載のウエスタンプロット法により調べた。

各クローンは 6 cm シャーレにて、コンフルエントまで生育させた後、アデノ

ウイルス AxCANCre を齋藤らの方法（上記）により MOI=10で感染後、3日間培養した。該細胞は培養上清を取り除いた後、PBS緩衝液で洗浄し、0.05% トリプシン、0.02% EDTA(エチレンジアミン4酢酸)を含むPBS緩衝液 0.5 mlを加え、37°C、5分間インキュベートすることによりシャーレより剥がした。該細胞は3 ml PBS緩衝液に懸濁後、1,500 × gで5分間遠心し、細胞を集めめた。得られた細胞はさらに2ml PBS緩衝液に再度懸濁後、1,500 × gで5分間遠心分離することにより、細胞を集めめた。

該細胞は-20°Cで保存することが可能で、必要に応じて解凍して使用することができる。集めた細胞は100 μL の 細胞溶解液 (RIPA バッファー、ベーリングマンハイム社製) により溶解し、該細胞の全蛋白質 (1レーン当たり 1×10^5 細胞) を用いてウェスタンプロットを行った。細胞溶解液をSDS-ポリアクリラミドゲル電気泳動用サンプルバッファー [6mM トリス-塩酸 (pH6.8)、2% SDS、10% グリセロール、5% 2-メルカプトエタノールからなる緩衝液] に溶解し、95°C 5分加熱後電気泳動用試料に供した。該試料を SDS-ポリアクリラミドゲル (マルチゲル 10/20、第一化学社製) を用い、電気泳動により分画し、分画された蛋白質をセミドライプロット法により転写膜 (Immobilon-P TransferMembranes、Millipore 社製) に転写した。転写は、100% メタノールに20秒、水に一時間浸した転写膜を使用し、1 mA/cm² 定電流の条件で1時間行った。

該転写膜を、40 ml のブロッキング溶液 (ブロックエース、雪印社製) 中で1時間振盪させた後、PBS緩衝液で一度洗浄した。

該転写膜および10%ブロッキング溶液を含むPBS緩衝液で1/1000に希釈した抗 VSV-G 抗体 (クローン P4D4、シグマ社製) 5 ml をビニールバッグに入れてシールし、4°Cで静置させた。

該転写膜を2度40 ml のPBS-0.1%Tween 20に5分間浸漬し、洗浄した後、PBS緩衝液で5分間浸漬し、洗浄した。

該転写膜および10%ブロッキング溶液を含むPBS緩衝液で1/2500に希釈したバーオキシダーゼで標識された抗マウスIgG抗体(anti-mouse immunoglobulin, Amersham社製)5mlをビニールバッグに入れ、シールをした後、室温で1時間振盪させた。

振盪後、該転写膜を2度PBS-0.1%Tween20に5分間浸漬し、洗浄した後、PBS緩衝液に5分間浸漬し、洗浄した。

発光法(ECL Western blotting detection reagents, Amersham社製)により、抗VSV-G抗体と交叉の見られる該転写膜上の蛋白質の検出を行った。結果を図3に示す。3クローニングで、AxCANCre感染特異的なVSV-Gの発現が検出され、VSV-G遺伝子産物を誘導発現するLLC-MK2細胞の作出が確認された。

得られた細胞株の一株をLLCG-L1と呼び、抗VSV抗体を用いてフローサイトメトリーアンalysisを行った(図34)。その結果、LLCG-L1では、VSV-G遺伝子誘導発現時特異的に抗体との反応性が検出され、VSV-Gタンパク質が細胞表面に発現することが確認された。

<2>ヘルパー細胞を用いたF遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスの作製

F遺伝子を欠失したゲノムを有するセンダイウイルスをVSV-G遺伝子発現細胞に感染させ、VSV-Gを外被に有するシードタイプウイルスの産生が見られるかを、上記実施例に記載のGFP遺伝子を含むF欠失型センダイウイルスを用い、GFP遺伝子の発現を指標に調べた。その結果、Creリコンビナーゼを含む組み換えアデノウイルスAxCANCreを感染しないLLCG-L1では、F欠失型センダイウイルスの感染によりウイルス遺伝子が導入され、GFP発現細胞は検出されるものの、その細胞数は増えず、VSV-Gを誘導発現させた細胞では、経時にGFP発現細胞の増加が認められた。その上清の1/5量をさらに、新たなVSV-Gを誘導発現させた細胞に添加したところ、前者由来の上清では、遺伝子導入が全くみとめられず、後者由来の上清では遺伝子導入およびGFP発現細胞の増加が認められた。また、後者由来の

上清をVSV-Gを誘導しないLLCG-L1細胞に添加した際には、遺伝子導入はされるものの、GFP発現細胞の増加は認められなかった。以上の結果から、VSV-G発現細胞特異的にウイルスが増殖することが認められ、VSV-GとのシードタイプのF欠失型センダイウイルスの生成が認められた。

<3> F 遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスの產生条件の検討

VSV-G 遺伝子の発現量の影響を調べるために、AxCANCre の感染量 (MOI=0、1.25、2.5、5、10) を変え、一定量のF 遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスを感染後、7日目から8日目の上清を回収し、さらにVSV-G 誘導前、誘導後の細胞に感染させ、5日目のGFPの発現している細胞の数を比較したところ、MOI=0 ではウイルスの產生が全く認められず、MOI=10の条件で最も多いうことがわかった(図35)。また、経時にウイルス產生量を調べたところ、シードタイプセンダイウイルス感染後5日目以降から產生量が上昇し、8日目まで產生が確認できた(図36)。ウイルス力値の測定は、VSV-G 誘導前の細胞に、10倍ずつ段階的に希釈したウイルス液を添加し、感染後5日目のGFPの発現細胞を数えることにより、ウイルス液中の細胞への感染粒子数 (CIU) を求めた。その結果、最高ウイルス產生量は 5×10^5 CIU/mlであった。

<4> F 遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスの抗VSV抗体による感染性の影響

VSV-G 発現株を用いて得られたF 遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスが、外被にVSV-G タンパク質を有するかに関して、抗VSV抗体を用いて感染性の影響されるかどうかの中和活性を調べた。ウイルス液と抗体を混合し、室温で30分静置後、VSV-G を誘導発現していないLLCG-L1 細胞に感染し、5日目の遺伝子導入能をGFP発現細胞の有無で調べた。その結果、抗VSV抗体で感染性の完全な抑制が認められ、本来の外被を有するF 遺伝子を欠失したゲノムを有するセンダイウイルスでは抑制が認められなかった(図37)。このこ

とから、今回得られたウイルスが、外被にVSV-G タンパク質を有するシュードタイプのセンダイウイルスであり、抗体によりその感染性が特異的に抑えられることが明らかとなった。

<5> シュードタイプセンダイウイルスが F 欠失型ゲノムを有することの確認
今回VSV-G 遺伝子発現細胞で増殖したウイルスが F 欠失型であることを、感染細胞抽出液のタンパク質のウェスタン解析により調べた。ウェスタン解析は、上記に記載の方法により行った。一次抗体として、ウサギより調製された、抗センダイウイルスピリクローナル抗体、マウスより調製された抗Fタンパク質モノクローナル抗体、マウスより調製された抗HNタンパク質モノクローナル抗体を用い、2次抗体に、抗センダイウイルスピリクローナル抗体の場合はパーオキシダーゼで標識された抗ウサギ Ig G抗体、抗Fタンパク質モノクローナル抗体、抗HNタンパク質モノクローナル抗体の場合はパーオキシダーゼで標識された抗マウス Ig G抗体を用いた。その結果、センダイウイルス由来のタンパク質およびHNタンパク質は検出されるものの、Fタンパク質は検出されなかったことから、F欠失型であることが確認された。

<6> ヘルパー細胞を用いたFおよびHN 遺伝子を欠失したゲノムを有するシュードタイプセンダイウイルスの作製

Fおよび HN 遺伝子を欠失したゲノムを有するセンダイウイルスを VSV-G遺伝子発現細胞LLCG-L1に感染させ、VSV-Gを外被に有するシュードタイプウイルスの產生が見られるかを、上記実施例に記載のGFP遺伝子を含むF、HN欠失型センダイウイルスを用い、上記実施例と同様の方法で GFP遺伝子の発現を指標に調べた。その結果、VSV-G 発現細胞特異的にウイルスが増殖することが認められ、VSV-G とのシュードタイプのF、HN欠失型センダイウイルスの生成が認められた（図38）。ウイルス力値の測定は、VSV-G 誘導前の細胞に、10倍ずつ段階的に希釈したウイルス液を添加し、感染後5日目のGFP の発現細胞を数えることにより、ウイルス液中の細胞への感染粒子数 (CIU) を求めた。その結果、最高ウイルス產生量は

1 × 10⁶ CFU/ml であった。

。

<7> シュードタイプセンダイウイルスが F および HN 欠失型ゲノムを有するとの確認

今回VSV-G 遺伝子発現細胞で増殖したウイルスが F および HN 欠失型であることを、感染細胞抽出液のタンパク質のウエスタン解析により調べた。その結果、センダイウイルス由来のタンパク質は検出されるものの、F および HN タンパク質は検出されなかったことから、F および HN 欠失型であることが確認された（図 3 9）。

[実施例 1 2] ウィルス再構成法の検討

<従来法>

LLC-MK2 細胞を 5 × 10⁶ cells/dish で 100 mm ベトリ皿に蒔き、24 時間培養後、血清を含まない MEM 培地で 1 回洗浄した後、3 μg/ml のソラレンと長波長紫外線 (365nm) で 5 分間処理した T7 RNA ポリメラーゼを発現するリコンビナントワクシニアウイルス (Fuerst, T.R. et al., Proc.Natl.Acad.Sci.USA 83, 8122-8126 1986)(vTF7-3) に室温で 1 時間感染させた (moi=2) (moi=2~3、好適には moi=2 が用いられる)。細胞を、血清を含まない MEM 培地で 2 回洗浄した後、プラスミド pSeV18'/△F-GFP, pGEM/NP, pGEM/P, 及び pGEM/L (Kato, A. et al., Genes cells 1, 569-579(1996)) をそれぞれ 12 μg, 4 μg, 2 μg, 及び 4 μg/dish の量比で Opti-MEM 培地 (GIBCO) に懸濁し、SuperFect transfection reagent (1 μg DNA/5 μl の SuperFect, QIAGEN) を入れ、室温で 15 分間放置後、最終的に 3% FBS を含む Opti-MEM 培地 3 ml に入れた DNA-SuperFect 混合物を細胞に添加して培養した。3 時間培養後、細胞を、血清を含まない MEM 培地で 2 回洗浄し、シトシン β-D-アラビノフランオシド 40 μg/ml (AraC, Sigma) を含む MEM 培地で 70 時間培養した。これらの細胞と上清を回収し、それぞれ P0-d3 サンプルとした。P0-d3 のペレットを Opti-MEM 培地に懸濁した (10⁷ cells/ml)。凍結融解を 3 回繰

り返して lipofection reagent DOSPER (Boehringer mannheim)と混合し(10⁶ cells/25μl DOSPER)室温で 15 分間放置した後、F発現 LLC-MK2/F7 細胞株にトランスフェクション(10⁶ cells/well 24-well-plate)し、血清を含まないMEM培地(40μg/ml AraC, 7.5μg/ml トリプシンを含む)で培養した。培養後 3 日目および 7 日目に上清を回収し、それぞれ P1-d3 および P1-d7サンプルとした。

<エンベローププラスミド+F発現細胞重層法>

プラスミドにエンベローププラスミド pGEM/FHN を4μg/dish加えた以外は、上記と同様の操作を行い、トランスフェクションを行った。3 時間培養後、細胞を、血清を含まない MEM培地で 2 回洗浄し、シトシンβ-D-アラビノフランノシド 40 μg/ml (AraC, Sigma) とトリプシン 7.5μg/ml を含むMEM培地 で 48 時間培養した。培養上清を取り除き、血清を含まない MEM培地(40μg/ml AraC, 7.5μg/ml トリプシンを含む)に懸濁された100 mm ベトリ皿 1 枚分の F 発現 LLC-MK2/F7 細胞懸濁液 5 ml を重層した。培養4時間後、これらの細胞と上清を回収し、それ P0-d4 サンプルとした。P0-d4 のペレットを Opti-MEM培地 に懸濁し (2×10⁷cells/ml)、凍結融解を 3 回繰り返して F 発現 LLC-MK2/F7 細胞株に重層(2×10⁵cells/well 24-well-plate)し、血清を含まないMEM培地(40μg/ml AraC, 7.5 μg/ml トリプシンを含む)で培養した。培養後 3 日目および 7 日目に上清を回収し、それぞれ P1-d3 および P1-d7サンプルとした。比較のため、重層を行わず、エンベローププラスミドのみを添加し、上記の従来法と全く同じ方法でも実験を行った。

<GFP発現細胞のカウントによるCIUの測定(GFP-CIU)>

LLC-MK2 細胞を 2×10⁵ cells/wellで12well-plateに蒔き、24 時間培養後、血清を含まない MEM培地 で 1 回洗浄した後、上記のサンプル(P0-d3またはP0-d4 、P1-d3 および P1-d7)を、陽性細胞が 10cm² 中に10～100個の間の数になるよう適宜希釈し、100μl/wellで感染させた。15分後血清を含まない MEM培地を 1 ml/well 加えた。さらに24 時間培養後、細胞を蛍光顕微鏡下で観察し、GFP発現

細胞のカウントを行った。

<CIU(Cell-Infected Unit)測定>

LLC-MK2 細胞を 2×10^5 cells/dish で 12well-plate に蒔き、24 時間培養後、血清を含まない MEM 培地で 1 回洗浄した後、上記サンプル（含まれるウイルスベクターを SeV/ΔF-GFP と称す）を $100 \mu\text{l}/\text{well}$ で感染した。15分後、血清を含まない MEM 培地を $1\text{ml}/\text{well}$ 加え、さらに 24 時間培養した。培養後、PBS(-)で 3 回洗浄した後、細胞を乾燥させ（約 10 分～15 分室温放置）、細胞を固定するため、アセトンを $1\text{ml}/\text{well}$ 加え直ちに取り除き、再び乾燥させた（約 10 分～15 分室温放置）。PBS(-)で 100 倍希釈したウサギより調製された抗 SeV ポリクローナル抗体 (DN-1) を $300 \mu\text{l}/\text{well}$ 加え、37°C で 45 分間インキュベートした後、PBS(-)で 3 回洗浄し、PBS(-)で 200 倍希釈した抗ウサギ IgG(H+L) 蛍光標識二次抗体 (AlexaTM568: Molecular Probes 社製) を $300 \mu\text{l}/\text{well}$ 加え、37°C で 45 分間インキュベートした。PBS(-)で 3 回洗浄した後、蛍光顕微鏡下 (Emission: 560 nm, Absorption: 645 nm フィルター：ライカ社製) で 蛍光を発する細胞を観察した（図 40）。

対照として上記サンプル (SeV/ΔF-GFP) を $100 \mu\text{l}/\text{well}$ で感染し 15 分後、血清を含まない MEM を $1\text{ml}/\text{well}$ 加え、さらに 24 時間培養後、以後の操作を行わずに細胞を蛍光顕微鏡下 (Emission: 360 nm, Absorption: 470 nm フィルター：ライカ社製) で GFP 発現細胞を観察した。

[実施例 13] 欠失型センダイウイルスベクターの再構成効率向上のための最適なワクシニアウイルス(vTF7-3)のPLWUV(Psoralen and Long-Wave UV Light)処理条件検討

LLC-MK2 細胞を 5×10^6 cells/dish で 100 mm ベトリ皿に蒔き、24 時間培養後、血清を含まない MEM 培地で 1 回洗浄した後、 $0.3 \sim 3 \mu\text{g}/\text{ml}$ のソラレンと長波長紫外線 (365 nm) で 2~20 分間処理した T7 RNA ポリメラーゼを発現するリコンビナントワクシニアウイルス (vTF7-3) (Fuerst, T.R. et al.,

Proc.Natl.Acad.Sci.USA 83, 8122-8126(1986)に室温で 1 時間感染させた (moi=2) (moi=2~3、好適には moi=2 が用いられる)。細胞を血清を含まない MEM 培地で 2 回洗浄した後、プラスミド pSeV18' / ΔF-GFP, pGEM/NP, pGEM/P, 及び pGEM/L(Kato, A. et al., Genes cells 1, 569-579(1996)), をそれぞれ 12 μg, 4 μg, 2 μg, 及び 4 μg/dish の量比で Opti-MEM培地(GIBCO)に懸濁し、SuperFect transfection reagent (1 μg DNA/5 μl の SuperFect, QIAGEN)を入れ、室温で 15 分間放置後、最終的に 3%FBSを含むOpti-MEM培地 3 ml に入れた DNA-SuperFect 混合物を細胞に添加して培養した。3 時間培養後、細胞を、血清を含まない MEM 培地で 2 回洗浄し、シトシンβ-D-アラビノフランソイド 40 μg/ml (AraC, Sigma) を含む MEM培地で 48 時間培養した。100 mm ベトリ皿の約 1/20 視野の 細胞を蛍光顕微鏡下で観察し、GFP発現細胞のカウントした。ワクシニアウイルス(vTF7-3)の不活化の検定にはブラーク形成によるタイマーの測定(永井美之ら、ウイルス実験プロトコール, p291-296, 1995)を行った。

さらに、トランスフェクション後の回収時期を3日目に着目し、ソラレンとUV 照射時間の検討を行った。各PLWUV処理を行ったワクシニアウイルス(vTF7-3)を用い、センダイウイルス再構成の効率を検討した。再構成は加藤らの方法(上記)を改変し、以下の手順で行った。6 wellのマイクロプレートに LLC-MK2 細胞を 5×10^5 細胞/wellで撒き、終夜培養した後 (1×10^6 細胞/wellに増殖していると仮定)、PLWUV処理前のタイマー換算で 2×10^6 pfu/ $100 \mu\text{l}$ となるようにワクシニアウイルス(vTF7-3)を希釈し、PBS洗浄後の細胞に感染させた。1時間の感染後、 $50 \mu\text{l}$ の Opti-MEM培地(GIBCO)にプラスミド、pGEM/NP, pGEM/P, 及びpGEM/L、そして付加型SeV cDNA (pSeV18' b(+)) (Hasan, M. K. et al., J. General Virology 78: 2813-2820, 1997) をそれぞれ 1, 0.5, 1, 4 μgを加えたものに、SuperFect(QIAGEN)を $10 \mu\text{l}$ 加え、室温で15分放置した後、1 mlの Opti-MEM($40 \mu\text{g/ml}$ の AraC を含む)を加え、細胞に重層した。トランスフェクション後、3 日目に細胞を回収し、遠心後、 $100 \mu\text{l}/\text{well}$ のPBSに懸濁した。この懸濁液を10倍、

100倍、1000倍希釈した細胞溶液 100 μ l を受精後 10 日目の発育鶏卵に各希釈 3 個ずつ摂取した。(1×10⁵, 1×10⁴, 1×10³ 細胞をそれぞれ摂取)。3 日後鶏卵から尿液を回収し HA 試験によりウイルス再構成の有無を調べた。1×10⁵ 細胞を摂取した鶏卵のうち、HA 活性があった鶏卵を一点、10⁴ では十点、10³ では百点と数えて、再構成の効率を求めた。

<結果>

実施例 1 2 および 1 3 の結果を図 4 0 ~ 4 3、および表 2 に示す。エンベロープ発現プラスミドと細胞重層の組み合わせによるSeV/ΔF-GFPの再構成効率の向上が確認された。P0 (継代前) のd3~d4 (3日目~4日目)において、著しい改善が認められた(図 4 1)。表 2 では、トランスフェクション後3日目の細胞を卵に接種した。0.3 μ g/mlのソラレン濃度で 20 分間の処理が、最も再構成効率が高かった(3日目)ことから、この条件を最適条件とした(表 2)。

表3 ヤンダイウイルス再構成に及ぼすワクシニアウイルスのPLWUV処理の影響

		HA陽性率(%)					
接種細胞数	スコアー(a)	0 μg/ml	0.3 μg/ml	1 μg/ml	3 μg/ml		
		20'	5'	10'	20'	2'	5'
10 ⁵	1(a1)	0	3	3	3	3	3
10 ⁴	10(a2)	0	3	2	3	1	1
10 ³	100(a3)	0	3	0	1	0	0
Reconstit- ution Score	(a1+a2+ a3)×b	0	333	43	133	13	133

[実施例14] GFPを含まないLacZ搭載 F 欠失型センダイウイルスベクターの作製

<LacZ 遺伝子を含む F 欠失型 SeV ベクター cDNA の構築>

実施例1記載の pSeV18'/ΔF の NP 遺伝子上流域に存在する Not I 切断部位に LacZ 遺伝子を搭載した cDNA (pSeV(+18:LacZ)/ΔF) を構築するため PCR により LacZ 遺伝子の増幅を行った。 LacZ 遺伝子を 6 の倍数 (Hausmann, S et al., RNA 2, 1033-1045 (1996)) にあわせ、 5' 末側には NotI 切断部位を付与したプライマー (5'-GCGCGGCCGCGTACGGTGGCAACCATGTCGTTACTTGACCAA-3' / 配列番号: 17) を、 3' 末に SeV の転写終結シグナル (R), 介在配列 (I) および転写開始シグナル

ル（S）を付与し、NotI 切断部位を付与したプライマー（5'-GCGCGGCCGCATGAACTTACCCATAAGTTTCTTACTACGGCGTACGCTATTACTCTGACACCAGACC AACTGGTA-3'／配列番号：18）を用い、プラスミド pCMV- β （クローンテック社製）を錫型としてPCR 反応を行った。反応条件は、pCMV- β 50 ng、200 μ M dNTP（ファルマシアバイオテク社製）、100 pM プライマー、Vent ポリメラーゼ（ニューアイグランドバイオラボ社製）4U を添付の反応バッファーとともに混合後、94°C 30 秒、50 °C 1 分、72 °C 2 分の反応温度サイクル25回で行った。反応産物をアガロースゲル電気泳動で泳動後、3.2 キロベースの断片を切り出し、精製後、NotI で切断し、pSeV18+/ Δ F Not I 切断片とライゲーションして pSeV(+18:LacZ)/ Δ Fを得た。

＜従来法＞

LLC-MK2 細胞を 5×10^6 cells/dish で100 mm ベトリ皿に蒔き、24 時間培養後、血清を含まない MEM で 1 回洗浄した後、3 μ g/ml のソラレンと長波長紫外線(365nm)で 5 分間処理した T7 RNA ポリメラーゼを発現するリコンビナントワクシニアウイルス(vTF7-3) (Fuerst, T.R. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 83, 8122-8126(1986)に室温で 1 時間感染させた (moi=2) (moi=2~3、好適には moi=2 が用いられる)。細胞を血清を含まない MEM で 2 回洗浄した後、LacZ 搭載 F 欠失型センダイウイルスベクター cDNA (pSeV (+18:LacZ) Δ F), pGEM/NP, pGEM/P, 及びpGEM/L(Kato, A. et al., Genes Cells 1, 569-579(1996)), をそれぞれ 12 μ g, 4 μ g, 2 μ g, 4 μ g/dish およびエンベローププラスミド pGEM/FHN を 4 μ g/dish 加え、Opti-MEM(GIBCO) に懸濁し、SuperFect transfection reagent (1 μ g DNA/5 μ l のSuperFect, QIAGEN)を入れ、室温で 15 分間放置後、最終的に 3% FBS を含むOpti-MEM 3 ml に入れた DNA-SuperFect 混合物を細胞に添加して培養した。3 時間培養後、細胞を、血清を含まない MEM で 2 回洗浄し、シトシン β -D-アラビノフランノシド 40 μ g/ml (AraC, Sigma) とトリプシン 7.5 μ g/ml を含むMEMで 24 時間培養した。培養上清を取り除き、血清を含まない MEM 培地(40 μ

g/ml AraC, 7.5 μg/ml トリプシンを含む)に懸濁された100 mm ベトリ皿 1 枚分の F 発現 LLC-MK2/F7 細胞懸濁液 5 ml を重層した。さらに培養48時間後、これらの細胞と上清を回収し、それぞれ P0-d3 サンプルとした。P0-d3 のペレットを Opti-MEM 培地 に懸濁し (2×10^7 cells/ml)、凍結融解を 3 回繰り返して lipofection reagent DOPSER (Boehringer mannheim)と混合し(10^6 cells/25 μl DOPSER)室温で 15 分間放置した後、F 発現 LLC-MK2/F7 細胞株にトランسفエクション(10^5 cells/well 24-well-plate)し、血清を含まないMEM 培地(40 μg/ml AraC, 7.5 μg/ml トリプシンを含む)で培養した。培養後7 日目に上清を回収し、P1-d7サンプルとした。さらに上清全量を12-well-plateに捲いたF発現 LLC-MK2/F7 細胞株に 37 °C 1 時間感染後、MEM 培地 培地で一回洗浄した後、血清を含まないMEM 培地(40 μg/ml AraC, 7.5 μg/ml トリプシンを含む)で培養した。培養後 7 日目に上清を回収し、P2-d7サンプルとした。さらに上清全量を 6-well-plate に捲いたF発現 LLC-MK2/F7 細胞株に 37 °C 1 時間感染後、MEM 培地 培地で一回洗浄した後、血清を含まないMEM 培地(7.5 μg/ml トリプシンを含む)で培養した。培養後7 日目に上清を回収し、P3-d7サンプルとした。さらに上清全量を 10 cm plate に捲いたF発現 LLC-MK2/F7 細胞株に 37 °C 1 時間感染後、MEM 培地 培地で一回洗浄した後、血清を含まないMEM 培地(40 μg/ml AraC, 7.5 μg/ml トリプシンを含む)で培養した。培養後7 日目に上清を回収し、P4-d7サンプルとした。

<LacZ発現細胞のカウントによるCIUの測定(LacZ-CIU)>

LLC-MK2 細胞を 2.5×10^6 cells/well で 6 well-plate に蒔き、24 時間培養後、血清を含まない MEM 培地 で 1 回洗浄した後、P3-d7 の 1/10 希釀系列を MEM 培地 で 作製し、37 °C 1 時間感染後、MEM 培地 で 一回洗浄し、10% 血清を含む MEM 培地 1.5 ml を添加した。37°Cで 3 日培養後、細胞を β-Gal 染色キット (インビトロジェン社) により染色した。3 回の実験の結果を図 4-4 に示す。LacZ 染色陽性細胞数を数えた結果、いずれの場合でも P3-d7サンプルにおいて 1×10^6 CIU/ml のウイルスが得られていることがわかった。

[実施例 15] センダイウイルスにおける極性効果を利用した遺伝子発現量の制御

<SeVゲノムcDNAの構築>

センダイウイルス (SeV) 全長ゲノムcDNA、pSeV(+) (Kato, A. et al., Genes to Cells 1: 569-579, 1996)のcDNAに新たな *Not I* サイトを各遺伝子のスタートシグナルとATG翻訳開始シグナルの間に導入した。導入方法としてはまず、図45(A)のようにpSeV(+)を *Sph I/Sal I*で消化した断片 (2645bp)、*Cla I*で消化した断片 (3246bp)、及び*Cla I/Eco RI*で消化した断片 (5146bp) をそれぞれアガロース電気泳動で分離、該当するバンドを切り出し、QIAEXII Gel Extraction System (QIAGEN社製) で回収・精製した。*Sph I/Sal I*で消化した断片はLITMUS38 (NEW ENGLAND BIOLABS社製)、*Cla I*で消化した断片と*Cla I/Eco RI*で消化した断片はpBluescriptII KS+ (STRATAGENE社製) にライゲーションし、サブクローニングした。続いて *Not I* サイトの導入にはQuickchange Site-Directed Mutagenesis kit (STRATAGENE社製) を使った。それぞれの導入に用いたプライマーはNP-P間ではセンス鎖: 5'-ccacccgaccacaccaggcgccgcgacagccacggcttcgg-3' (配列番号: 19)、アンチセンス鎖: 5'-ccgaaaggccgtggctgtcgccgcgtgggtgtggctgggtgg-3' (配列番号: 20)、P-M間ではセンス鎖: 5'-gaaaatttacctaaggccgcataatggcagatatactatag-3' (配列番号: 21)、アンチセンス鎖: 5'-ctatacgatatctggcattggccgcgttaggtggaaatttc-3' (配列番号: 22)、M-F間ではセンス鎖: 5'-gggatcaaagtcccttgccgcgttggttcaaaaactctcccc-3' (配列番号: 23)、アンチセンス鎖: 5'-ggggatcaaagtcccttgccgcgttggttcaaaaactctcccc-3' (配列番号: 24)、F-HN間ではセンス鎖: 5'-ggtcgcgcgtactttageggccgcctcaacaaggccacatgg-3' (配列番号: 25)、アンチセンス鎖: 5'-ccatgatctgtgtttggggccgcgttaaggataccgcgcgacc-3' (配列番号: 26)、HN-L間ではセンス鎖: 5'-cctgcccattcatgaccttagccgcgcgtttccattcacccctggg-3' (配列番号: 27)、アンチセンス鎖: 5'-cccaagggtgattgggaaggccgcgttagtcatggatggcagg-3' (配列番号: 28) をそれぞれ合成し、

用いた。

鉄型としてNPP間は *Sall/SphI* 断片、PM間、MF間は *ClaI* 断片、FHN間、HNL間は *ClaI/Eco RI* 断片をそれぞれ上記でサブクローニングしたものを用いて Quickchange Site-Directed Mutagenesis kit のプロトコルに従い、導入を行った。導入したものを再びサブクローニングした酵素で消化して同様に回収・精製し、元のセンダイゲノムcDNAへアセンブリした。その結果、図4 5(B)のように各遺伝子間に新たに *NotI* を導入した5種類 (pSeV(+)NPP、pSeV(+)PM、pSeV(+)MF、pSeV(+)FHN および pSeV(+)HNL) のセンダイウイルスゲノムcDNAを構築した。

遺伝子発現量を見るためのレポータ遺伝子としてヒト分泌型アルカリ fosfアターゼ (SEAP) をPCRでサブクローニングした。プライマーには *Asc I* 制限酵素サイトを付加した5' プライマー : 5'-gccccggccatgtgtgtgtgtgtgtggcc tg-3' (配列番号 : 2 9)、3' プライマー : 5'-gccccggcccttatcatgtctgtcgaaaggcccg-3' (配列番号 : 3 0) を合成し、PCRを行った。鉄型には pSEAP-Basic (CLONTECH社製)、酵素には *Pfu* tourbo DNAポリメラーゼ (STRATAGENE社製) を用いた。PCR後、産物を *Asc I* で消化し、電気泳動により精製・回収した。サブクローニングするプラスミドとして pBluescriptII KS+ の *Not I* サイトにマルチクローニングサイト (*Pme I-Asc I-Swa I*) と終結シグナル-介在配列-開始シグナル含む合成二本鎖DNA [センス鎖 : 5'-gccccggccgtttaacggcgccattaaatccgttagtaagaaaaccttaggtgaaaggcatcgccgcgc-3' (配列番号 : 3 1)、アンチセンス鎖 : 5'-cgcccgccgtgaactttcacctaagtttctactacggatttaatggcgccgcgtttaaacggcgccgc-3' (配列番号 : 3 2)] を組み込んだものを作製した (図4 6)。このプラスミドの *Asc I* サイトに精製・回収したPCR産物をライゲーションし、クローニングした。これを *Not I* で消化して SEAP 遺伝子断片を電気泳動で回収・精製し、上記の5種類のセンダイウイルスゲノムcDNAと pSeV18+ の *Not I* サイトにそれぞれライゲーションし組み込んだ。それぞれのウイルスペクターを pSeV(+)NPP/SEAP、pSeV(+)PM/SEAP、pSeV(+)MF/SEAP、pSeV(+)FHN/SEAP、pSeV(+)HNL/SEAP および pSeV18(+)。

/SEAPとした。

<ウイルスの再構築>

LLC-MK2細胞を 2×10^6 cells/dish で100mmシャーレに蒔き、24時間後培養後、ソラレンとUV処理したT7ポリメラーゼを発現するリコンビナントワクシニアウイルス (PLWUV-VacT7) (Fuerst, T.R. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 83: 8122-8126, 1986、Kato, A. et al., Genes Cells 1: 569-579, 1996) に室温でmoi=2 で1時間感染させた。細胞を洗浄してからSEAPを組み込んだ各センドライウイルス cDNA、pGEM/NP、pGEM/P、およびpGEM/Lをそれぞれ12 μ g、4 μ g、2 μ g、及び4 μ g/dish の量比でOptiMEM (GIBOCO BRL社製) に懸濁し、110 μ l のSuperFect transfection reagent (QIAGEN社製) を入れて混合し、室温で15分放置後、最終的に3%FBSを含むOptiMEM 3mlを加え、細胞に添加して3~5時間培養した。培養後、細胞を血清を含まないMEMで2回洗浄し、シトシンβ-D-アラビノフランシド (AraC) を含むMEMで72時間培養した。これらの細胞を回収し、ペレットを1mlのPBSで懸濁し、凍結融解を3回繰り返した。これらを10日間孵卵させた鶏卵に100 μ l接種し、35°Cで3日間孵卵させたのち、尿液を回収した。ワクシニアウイルスフリーにするため、これら回収した尿液をさらに 10^{-5} ~ 10^{-7} に希釈して鶏卵に再接種し、同様に回収し、分注して-80°Cにストックした。それぞれのウイルスベクター名をSeVNPP/SEAP、SeVPM/SEAP、SeVMF/SEAP、SeVFHN/SEAP、SeVHNL/SEAPおよびSeV18/SEAPとする)。

<ブラークアッセイによるタイマーの測定>

CV-1細胞を6well プレートに1wellあたり 5×10^5 cellsずつ蒔き、24時間培養した。PBS洗浄後、BSA/PBS (1% BSA in PBS) で 10^{-3} 、 10^{-4} 、 10^{-5} 、 10^{-6} 、 10^{-7} に希釈した組換えSeVを1時間インキュベーションした後、PBSで洗浄、BSA/MEM/アガロース (0.2% BSA+2×MEMと等量の2%アガロースを混合したもの) をwellあたり3mlずつ重層し、6日間37°C、0.5%で培養した。培養後、3mlのエタノール/酢酸 (エタノール：酢酸=1:5) を加え、3時間放置し、アガロースとともに除去した。PBSで

三回洗浄後、100倍希釈したウサギ抗センダイウイルス抗体で室温で1時間インキュベーションした。PBSで三回洗浄後、200倍希釈したAlexa FlourTM 標識ヤギ抗ウサギIg(G+H) (Molecular Probe社) を加えて室温で1時間インキュベーションした。PBSで三回洗浄後、ルミノイメージアナライザーLAS1000 (富士フィルム) で蛍光画像を取り込み、ブラークを測定した。結果を図4 7に示す。またこれから得られたタイマーの結果を表3に示す。

表3 ブラークアッセイの結果から測定した各組換えセンダイウイルスのタイマーの結果

組み換えウイルス	タイマー (pfu/ml)
SeV18/SEAP	3.9X10 ⁹
SeVNPP/SEAP	4.7X10 ⁸
SeVPM/SEAP	3.8X10 ⁹
SeVMF/SEAP	1.5X10 ¹⁰
SeVFHN/SEAP	7.0X10 ⁹
SeVHNL/SEAP	7.1X10 ⁹

<レポーター遺伝子発現の比較>

LLC-MK2細胞を6wellプレートに1wellあたり1~5×10⁵ cellsずつ蒔き、24時間培養した後、各ウイルスペクターをmoi=2感染させ、24時間後培養上清を100μl回収し、SEAPアッセイを行った。アッセイはReporter Assay Kit -SEAP- (東洋紡) で行い、ルミノイメージアナライザーLAS1000 (富士フィルム) で測定した。測定値はSeV18+/SEAPの値を100としてそれぞれ相対値として表した。その結果、図4 8に示したいずれの位置にSEAP遺伝子を挿入した場合でもSEAP活性が検出された。SEAP活性はゲノムの下流に位置するに従って下がり、すなわち発現量が下がっていることがわかった。また、NP遺伝子とP遺伝子の間にSEAP遺伝子を挿入した場

合には、NP遺伝子の上流にSEAP遺伝子を挿入したベクターと、P遺伝子とM遺伝子の間にSEAP遺伝子を挿入したベクターの中間の発現量が検出された。

[実施例16] ダブル欠失ΔF-HN細胞重層法による欠失SeV増幅効率の向上

現在用いているSeVウイルスの再構築法では、T7 RNAポリメラーゼを発現する組換えワクシニア(vTF7-3)を用いるため、ワクシニアの細胞傷害性により、感染細胞が一部分死滅しており、再構築を行った一部の細胞でウイルスが増幅することができても、さらに多くの細胞で効率よく、持続的に増幅できるようになることが好ましい。しかし、バラミクソウイルスでは同型ウイルスのFとHN蛋白が細胞表面に共に存在すると細胞融合を引き起こし、シンシチュムが形成されることが知られている(Lamb and Kolakofsky, 1996, Fields virology, p1189)。それ故FHN共発現細胞の継代が困難であった。そこで、これらの再構築された細胞に新たに欠失蛋白(FおよびHN)を発現するヘルパー細胞を重層することにより欠失ウイルスの回収効率を向上することができると考えた。FHN発現誘導時間が異なる細胞を重層することを検討することによりFHN共欠失ウイルス回収効率を大きく向上した。

10cm細胞培養皿に100%コンフレントになったLLC-MK2細胞 (1×10^7 /dish)をPLWUV-処理ワクシニアをmoi=2で室温において感染1時間後、d2EGFPを搭載するFHN欠失cDNA(pSeV18'/ΔFHN-d2GFP(実施例8), pGEM/NP, pGEM/P, pGEM/L, pGEM/FHNをそれぞれ、 $12\mu\text{g}/10\text{cm dish}$, $4\mu\text{g}/10\text{cm dish}$, $2\mu\text{g}/10\text{cm dish}$, $4\mu\text{g}/10\text{cm dish}$, $4\mu\text{g}/10\text{cm dish}$ の量比で混合し(final vol, 3ml/10cm dish)、遺伝子導入試薬 SuperFect(QIAGEN)を用いて、前述したF欠失ウイルスの再構築と同様な方法でLLC-MK2細胞に遺伝子導入した。遺伝子導入3時間後細胞を無血清培地で3回洗浄し、低速遠心(1000rpm/2min)で剥がれた細胞を回収し、シトシンβ-D-アラビノフラノシド(AraC) $40\mu\text{g}/\text{ml}$, SIGMA, トリプシン($7.5\mu\text{g}/\text{ml}$, GIBCO)を含むの無血清MEM培地に懸濁し、細胞に加え、一晩培養した。別途に用意した10cmシャーレで100%コンフレントになったFHN共発現細胞をアデノウイルスAxCANCre

をMOI=10で発現誘導後、4時間、6時間、8時間、2日目、3日目の細胞をそれぞれ5ml PBS(-)で一回洗浄し、cell dissociation solution (SIGMA)により細胞を剥がし、低速遠心(1000rpm/2min)で細胞を集め、AraC(40μg/ml, SIGMA)、トリプシン(7.5μg/ml, GIBCO)を含むの無血清MEM培地に懸濁し、FHN共欠失ウイルスの再構築した細胞(P0)に加え一晩培養した。細胞重層後2日目で蛍光顕微鏡で細胞を観察し、細胞におけるGFPの発現でウイルスの広がりを確認した。その結果、図4.9に示した。細胞重層しない従来の場合(左)に比べ、細胞を重層した場合(右)は重層された細胞の方がGFP発現細胞が顕著に多く認められた。これらの細胞を回収し、10⁷細胞/mlのOpti-MEM培地(Gibco)に懸濁し、3回凍結融解したライセートを調製し、発現誘導して2日後のFHN共発現細胞に10⁵cells/100μl/well感染し、AraC(40μg/ml, SIGMA)、トリプシン(7.5μg/ml, GIBCO)を含むの無血清MEM培地で、37°C 5%CO₂インキュベーターで2日間培養したPI細胞培養上清のウイルス力値をCIU-GFPで測定した(表4)。その結果、FHN発現誘導後4時間ではウイルスの増幅効果が認められず、誘導6時間以後の細胞重層による増幅効果が顕著に認められた。特に、P1細胞上清中に放出されたウイルスは6時間後の細胞重層する方が細胞重層しない方に比べ約10倍に上った。

表4 ダブル欠失△F-HN細胞重層法による欠失SeV増幅

GFP -CIU		x10 ³ /ml				
		FHNcell+ad/crc				
FHN cell-		4h	6h	8h	2d	3d
8-10		6-9	80-100	70-100	60-100	20-50

[実施例1.7] シュードタイプセンダイウイルスがF欠失型ゲノムを有することの確認

VSV-G遺伝子発現で増殖した上記ウィルスがF欠失型であることを、感染細胞抽出液のタンパク質のウェスタン解析により調べた。その結果、センダイウイルス由来のタンパク質は検出されるものの、Fタンパク質は検出されなかつことから、F欠失型であることが確認された（図50）。

[実施例18] FおよびHN遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスの抗VSV抗体による感染性の影響

VSV-G発現株を用いて得られたFおよびHN遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスが、外被にVSV-Gタンパク質を有するかに関して、抗VSV抗体を用いて感染性が影響されるかどうかの中和活性を調べた。ウィルス液と抗体を混合し、室温で30分静置後、VSV-Gを誘導発現していないLLCG-L1細胞に感染し、4日目の遺伝子導入能をGFP発現細胞の有無で調べた。その結果、FおよびHN遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルス（図中VSV-G）は、抗VSV抗体で感染性の完全な抑制が認められたが、本来の外被を有するセンダイウイルス（図中F,HN）では抑制が認められなかつた（図51）。このことから、本実施例で得られたウィルスが、外被にVSV-Gタンパク質を有するシードタイプのセンダイウイルスであり、抗体によりその感染性が特異的に抑えられることが明らかとなった。

[実施例19] F遺伝子とFおよびHN遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスの密度勾配超遠心法を用いた精製

ウィルス感染細胞の培養上清を用いて、ショ糖密度勾配遠心を行い、F遺伝子とFおよびHN遺伝子を欠失したゲノムを有するシードタイプセンダイウイルスの分画精製を行つた。20～60%のグラジェントを形成させたショ糖溶液にウィルス液を上層させ、SW41ローター（Beckman）で29000rpm、15～16時間超遠心を行つた。超遠心後チューブの底に穴を開け、フラクションコレクターで300μlずつ分画した。各画分について、F遺伝子あるいはFおよびHN遺伝子を欠失したゲノムを有し、外被にVSV-Gタンパク質を有するシードタイプのセンダイウイルスであること

をウェスタン解析により調べた。ウェスタン解析は、上記に記載の方法により行った。その結果、F欠失型のシュードタイプセンダイウィルスでは、センダイウィルス由来のタンパク質およびHNタンパク質、VSV-Gタンパク質は同フラクションに検出されるものの、Fタンパク質は検出されなかったことから、F欠失型シュードタイプのセンダイウィルスであることが確認された。一方、FおよびHN欠失型のシュードタイプセンダイウィルスでは、センダイウィルス由来のタンパク質、VSV-Gタンパク質は同フラクションに検出されるものの、FおよびHNタンパク質は検出されなかったことから、FおよびHN欠失型のシュードタイプのセンダイウィルスであることが確認された（図5-2）。

【実施例20】 F遺伝子とFおよびHN遺伝子を欠失したゲノムを有するシュードタイプセンダイウィルスによる赤血球凝集反応の回避

F遺伝子、またはF、HN遺伝子を欠失したゲノムを有するシュードタイプセンダイウィルス、あるいは本来の外被を有するセンダイウィルスをLLC-MK2細胞に感染させ、3日目に1%トリ赤血球浮遊液を加え4°Cで30分静置後、GFPを発現した感染細胞表面を観察した。その結果、F遺伝子を欠失したゲノムを有するウイルス（SeV/△F、およびVSV-Gでシュード化したSeV/△F(VSV-G)）シュードタイプセンダイウィルスは本来の外被を有するセンダイウィルスと共に、感染細胞の表面に凝集反応が起きているのが確認された。一方、FおよびHN遺伝子を欠失したゲノムを有するシュードタイプセンダイウィルス（SeV/△F-HN(VSV-G)）では、感染細胞上に凝集は全く起きていないうことが明らかとなった（図5-3）。

【実施例21】 F遺伝子を欠失したゲノムを有するVSV-Gシュードタイプセンダイウィルスによる培養細胞への感染特異性

培養細胞へのF遺伝子を欠失したゲノムを有するVSV-Gシュードタイプセンダイウィルスの感染効率は、細胞に感染後3日目の生細胞に発現したGFP量をFlow cytometryを用いて測定した。F遺伝子を欠失したゲノムを有するシュードタイプセンダイウィルスと本来の外被を有するセンダイウィルスで、ほぼ同じ感染効率

を示すLLC-MK2細胞をコントロールとして比較を行った。その結果、ヒト卵巣ガン細胞HRAでの感染効率は、LLC-MK2細胞とほとんど差異はなかったが、T細胞系のJurkat細胞では、コントロールと比較して2倍程度のF遺伝子を欠失したゲノムを有するVSV-Gシユードタイプセンダイウイルスの感染効率の上昇が観察された(図54)。

【実施例22】 NGF発現を搭載したF欠失型センダイウイルスベクターの作製
<NGF/SeV/△Fの再構成>

NGF/SeV/△Fの再構成は上記「エンベローププラスミド+F発現細胞重層法」に従って行った。また、タイマーの測定は、抗SeVポリクローナル抗体を用いた方法に従って行った。

<NGF/SeV/△Fのウイルスゲノム確認(RT-PCR)>

NGF/SeV/△Fウイルスゲノム(図55上)を確認するため、LLC-MK2/F7細胞から回収された培養上清を遠心した後、QIAamp Viral RNA mini kit (QIAGEN) でそのプロトコールに従ってRNA抽出を行った。このRNAをSUPERSCRIPTTM ONE-STEPTM RT-PCR SYSTEM (GIBCO BRL) によりRT-PCRのテンプレート合成およびPCRを行った。対照群は、付加型SeV cDNA (pSeV18⁺ b(+)) (Hasan, M. K. et al., J. General Virology 78: 2813-2820, 1997) を用いた。PCRプライマーはNGF-NとNGF-Cを用いて行った。NGF-Nについては、フォワード：ACTTGCGGCCGCCAAAGTTCAAGTAATGTCCA TGTTGTTCTACACTCTG(配列番号：33)、NGF-Cについては、リバース：ATCCGCGGC CGCGATGAACCTTCACCTAAGTTTCTTACTACGGTCAGCCTCTCTGTAGCCTCCTGC(配列番号：34)を使用した。その結果、NGF-NとNGF-Cとをプライマーに用いた場合は、RT条件下でNGF/SeV/△FはNGFに特異的なバンドが検出された。対照群にはバンドは検出されなかった(図55下)。

【実施例23】 NGF遺伝子を搭載したF欠失型SeVの細胞感染後に発現するNGF蛋白の定量とin vitro活性測定

感染及びNGF蛋白の発現は、直径10cm或いは直径6cmプレートにほぼconfluent

に増殖させたLLC-MK2/F或いはLLC-MK2細胞を用いて行った。NGF/SeV/△F, NGF/SeV/△F-GFPはLLCMK2/F細胞に、NGF/SeV及びGFP/SeVはLLC-MK2細胞にm.o.i. 0.01で感染させ、7.5 μ g/mLのTrypsin (GIBCO) を含み血清を含まないMEM培地で3日間培養した。3日後ほぼ100%の細胞が感染した後に、Trypsin及び血清と共に含まないMEM培地に交換し更に3日間培養した。それぞれの培養上清を回収し、48,000 \times gにて60分遠心後、上清についてNGF蛋白の定量及びin vitro活性測定を行った。本実施例では、F欠失型SeV (NGF/SeV/△F, NGF/SeV/△F-GFP) (図5-5参照) をLLC-MK2/F細胞に感染させているが、高 m.o.i. (例えば1或いは3) を感染すれば、即ちはじめから100%近い細胞に感染すれば、当然のことながらF非発現細胞でも同様の結果を示す実験を行うことができる。

NGF蛋白の定量はELISA KitであるNGF Emax Immuno Assay System (Promega) を利用した。プロトコールは添付文書の指示に従った。NGF/SeV/△F, NGF/SeV/△F-GFP及びNGF/SeVの感染細胞培養上清中にはそれぞれ 32.4 μ g/mL, 37.4 μ g/mL 及び 10.5 μ g/mLのNGF蛋白の存在が確認された。NGF/SeV/△F, NGF/SeV/△F-GFPの感染細胞培養上清中には、高濃度のNGF蛋白が存在しNGF/SeVの感染細胞培養上清中のNGF蛋白量と同程度であり、F欠失型SeVによっても十分量のNGFの発現があることが確認された。

NGF蛋白のin vitro活性測定は、ニワトリの感覚神経である後根神経節の初代神経細胞分散培養系での生存維持活性を指標に行った (Nerve Growth Factors (Wiley, New York), pp.95-109 (1989))。胎生10日齢のニワトリ胚より後根神経節を取り出し、0.25% Trypsin (GIBCO) で37°C 20分処理後分散した。100 units/mL の penicillin (Gibco), 100units/mL の streptomycin (Gibco), 250ng/mL の amphotericin B (Gibco), 20 μ M の 2-deoxyuridine (Nakarai), 20 μ M の 5-fluorodeoxyuridine (Nakarai), 2mM L-glutamine (Sigma) 及び5%の血清を含む高グルコースのD-MEM培地を使用し、96-wellプレートに1wellあたり約5000個の細胞密度で培養を開始した。プレートはpolylysineコートした96-wellプレート (Iwaki)

を更にlaminin (Sigma) でコートして準備した。培養開始時にコントロールであるNGF蛋白或いは先に調製したSeV感染後の培養上清を添加した。3日後、顕微鏡下で細胞を観察すると共に、Alamer blue (CosmoBio) を添加しミトコンドリアによる還元活性を指標として (530nmで励起した590nmの蛍光強度を測定) 生細胞の定量を行った。コントロール (NGF添加無し) 及びSeV/付加型-GFP (GFP/SeV) の感染細胞培養上清の添加 (1/1000希釀) では同程度の生細胞を示す蛍光強度であったが、NGF/SeV/△F, NGF/SeV/△F-GFP及びNGF/SeVの感染細胞培養上清を添加 (1/1000希釀) することにより、顕著な蛍光強度の上昇が見られ生細胞数が多く生存維持活性を有していると判断された (図 5 6)。そして、その値はELISAにより求めたNGF蛋白量の添加に匹敵する効果であった。同様のことが顕微鏡下で視覚的にも観察され、NGF/SeV/△F, NGF/SeV/△F-GFP及びNGF/SeVの感染細胞培養上清を添加することにより、生細胞数の増加と顕著な突起伸展が観察された (図 5 7)。即ち、NGF搭載F欠失型SeVの感染によって発現されるNGFは活性型として発現していると確認された。

[実施例 2 4] F発現細胞の詳細な解析

1) Adeno-Creのmoiと誘導時間

異なるAdeno-Creのmoiを使ってLLC-MK2/Fに感染させF蛋白の発現を誘導した後、蛋白の発現量と細胞の形態変化を調べた。

moi=1の場合に比べmoi=10の場合発現量が若干高かったが (図 5 8)、誘導後6h、12h、24h、48h後の発現量を調べたところ、いずれも誘導後48時間目にF蛋白の発現量が高いことが分かった。

また、moi=1、3、10、30、100で細胞に感染して細胞の形態変化を経時的に観察したが、moi=10までに細胞間に顕著の差が認められなかったが、moi=30以上になると細胞傷害性が観察された (図 5 9)。

2) 繼代数

LLC-MK2/Fに対してAdeno-Cre使ってF蛋白の発現を誘導してから7代まで継代し

、細胞のFの発現量と細胞の形態を顕微鏡観察で調べた。一方、F蛋白の発現を誘導してから20代まで継代した細胞内F蛋白の存在状態をレーザー顕微鏡を用いて調べた。

レーザー顕微鏡観察においては、チャーンバーガラスにF蛋白の発現を誘導したLLC-MK2/F細胞を入れ、一晩培養した後、培地を取り除きPBSで一回洗浄してから、3.7%のFormalin-PBSで5分間固定した。その後、PBSで細胞を一回洗浄した後、0.1% Triton X100-PBSで5分間処理して、抗F蛋白モノクロナール抗体(γ-236)(100倍希釈)とFITC標識山羊抗ウサギIgG抗体(200倍)の順で細胞を処理して、最後にPBSで洗浄してレーザー顕微鏡をもって観察した。

その結果、7代目まで継代した細胞のF蛋白の発現量に差はなかった(図60)。形態的にも、そしてSeVの感染性と生産性にも顕著な差が観察されなかつた。一方、20代目まで継代した細胞を免疫抗体法で細胞内のF蛋白の存在状況を調べたところ、15代まで大きな差がなかつたが、それ以上継代した細胞内にF蛋白の局在化傾向が観察された(図61)。

以上の結果から、F欠失型SeVの生産には継代後15代目までの細胞が望ましいと判断される。

[実施例25] GFP-CIUと抗SeV-CIUとの相関関係

2種類の方法によるCIU (Cell-Infected Unit) の測定結果を相関関係を調べた。LLC-MK2細胞を 2×10^6 cells/dishで12well-plateに蒔き、24時間培養後、血清を含まないMEM培地で1回洗浄した後、SeV/△F-GFPを $100 \mu\text{l}/\text{well}$ で感染した。15分後、血清を含まないMEM培地を $1\text{ml}/\text{well}$ 加え、さらに24時間培養した。培養後、PBS(-)で3回洗浄した後、細胞を乾燥させ(約10分～15分室温放置)、細胞を固定するため、アセトンを $1\text{ml}/\text{well}$ 加え直ちに取り除き、再び乾燥させた(約10分～15分室温放置)。PBS(-)で100倍希釈したウサギより調製された抗SeVポリクロナール抗体(DN-1)を $300 \mu\text{l}/\text{well}$ 加え、37°Cで45分間インキュベートした後、PBS(-)で3回洗浄し、PBS(-)で200倍希釈した抗ウサギIgG(H+D)蛍光標識二次抗体(AlexTM

568: Molecular Probes社製)を300 μ l/well加え、37°Cで45分間インキュベートした。PBS(−)で3回洗浄した後、蛍光顕微鏡下 (Emission: 560nm, Absorption: 645nm フィルター:ライカ社製) で蛍光を発する細胞を観察した。

対照として SeV/ Δ F-GFP を100 μ l/wellで感染し15分後、血清を含まないMEMを 1 ml/well加え、さらに24時間培養後、以後の操作を行わずに細胞を蛍光顕微鏡下 (Emission: 360nm, Absorption: 470nmフィルター:ライカ社製) でGFP発現細胞を観察した。

両者の蛍光強度を定量化して関係を評価したところ、良好な相関を示した（図62）。

[実施例26] マルチクローニングサイトの作製

マルチクローニングサイトをSeVベクターに付加させた。方法は以下の二種類。

1) センダイウイルス (SeV) 全長ゲノムcDNA、pSeV18⁺ のcDNAのゲノム中のいくつかの制限酵素サイトを壊し、つぶした制限酵素サイトを含む新たな制限酵素サイトを各遺伝子のスタートシグナルとATG翻訳開始シグナルの間に導入した。

2) すでに構築したSeVベクターcDNAにマルチクローニングサイト配列と転写開始シグナル-介在配列-終結シグナルを付加させてNotIサイトへ組み込む。

1)の場合、導入方法としてはまず、pSeV18⁺ をEag Iで消化した断片 (2644bp)、Cla Iで消化した断片 (3246bp)、ClaI/Eco RIで消化した断片 (5146bp)、及び Eco RIで消化した断片 (5010bp) をそれぞれアガロース電気泳動で分離、該当するバンドを切り出し、QIAEXII Gel Extraction System (QIAGEN社製) で回収・精製した。Eag Iで消化した断片はLITMUS38 (NEW ENGLAND BIOLABS社製)、Cla Iで消化した断片、ClaI/Eco RIで消化した断片、及びEco RIで消化した断片は pBluescriptII KS+ (STRATAGENE社製) にライゲーションし、サブクローニングした。続いて制限酵素サイトの破壊、導入にはQuickchange Site-Directed Mutagenesis kit (STRATAGENE社製) を使った。

制限酵素サイトの破壊にはSal I: (センス鎖) 5'-ggagaagtctcaacaccgtccaccc

aagataatcgatcag-3' (配列番号: 3 5)、(アンチセンス鎖) 5'-ctgatcgattatcttgggtggacggtgtttagacttctcc-3' (配列番号: 3 6)、Nhe I: (センス鎖) 5'-gtatatgtttcagtttagctgtcggtctaaggc-3' (配列番号: 3 7)、(アンチセンス鎖) 5'-gccttagacccgacacaagctcaactgaacacatatac-3' (配列番号: 3 8)、Xho I: (センス鎖) 5'-caatgaactctctagagggctggagtcaactaaagagtacctgg-3' (配列番号: 3 9)、(アンチセンス鎖) 5'-ccaggttaactcttttagtgactccaggcctcttagagagttcattt-3' (配列番号: 4 0)、また制限酵素導入にはNP-P間:(センス鎖) 5'-gtgaaagttcatccaccgatcggtcactcgaggccacacccaaccccaacccg-3' (配列番号: 4 1)、(アンチセンス鎖) 5'-cggtgggttgggtggcctcgagtggccgatcggtggatgaaactttcac-3' (配列番号: 4 2)、P-M間:(センス鎖) 5'-cttagggtgaaagaatttcagctagcacggcgaatggcagatatac-3' (配列番号: 4 3)、(アンチセンス鎖) 5'-gatatctgcattgcgcgttgcgtactttttcccttaccctaag-3' (配列番号: 4 4)、M-F間:(センス鎖) 5'-cttaggataaagtcccttgcgcgttgcgaaaactctcccc-3' (配列番号: 4 5)、(アンチセンス鎖) 5'-ggggagtagtttgcacaaccgacgcgcacaaggactttccctaag-3' (配列番号: 4 6)、F-HN間:(センス鎖) 5'-ggtcgcgcggacttttagtgcacacctaacaaggcacaatcatgg-3' (配列番号: 4 7)、(アンチセンス鎖) 5'-ccatgatctgtgttgcgttgcgtactaaaggcgcgacc-3' (配列番号: 4 8)、HN-L間:(センス鎖) 5'-cccagggtaatggaaaggccggccaggatcgatggcaggagttcc-3' (配列番号: 4 9)、(アンチセンス鎖) 5'-ggactctgccatccatgacctggccggccctccattcacccctgg-3' (配列番号: 5 0)をそれぞれ合成し反応に用いた。導入後、それぞれの断片を上記同様に回収・精製し、cDNAをアセンブリした。

2) の場合、(センス鎖) 5'-ggccgttaattaacgtttaaacgcgcgcacagtggtataaagaaaaacttaggtgaaagtcatcac-3' (配列番号: 5 1)、(アンチセンス鎖) 5'-ggcgtgtgaaacttacccctaagtttttttatcaacactgttggcgcgcgtttaaccgttaattaaggc-3' (配列番号: 5 2)を合成し、それぞれの合成DNAをリン酸化し、85°C 2分、65°C 15分、37°C 15分、室温 15分でアニーリングさせ、SeV cDNAへ組み込む。ある

いはpUC18またはpBluescriptII等のマルチクローニングサイトを終結シグナル-介在配列-開始シグナル含むプライマーでPCRしてサブクローニングし、これをSeV cDNAへ組み込む。できたcDNAでのウイルス再構成は上記の通り行う。

産業上の利用の可能性

本発明により、エンベロープ遺伝子を欠損したバラミクソ科ウイルスペクターが提供された。本発明は、マイナス鎖RNAウイルスを基本骨格とした実用化可能な新しいエンベロープ遺伝子欠損型ベクターシステムを初めて確立するものである。ヘルパー細胞を用いたF遺伝子欠損、FHN遺伝子欠損ゲノムcDNAからの感染性欠損ウイルス粒子の回収の成功は、センダイウイルスの優れた特徴を生かした新規な遺伝子治療用ベクターの研究開発に道を開いた。本発明の欠損型センダイウイルスペクターは遺伝子導入効率も広範な細胞種に対して極めて高く外来遺伝子を驚異的に発現する能力を持っている。さらに、感染細胞で持続的に発現し、2次的な感染性ウイルス粒子を放出しないことから、ウイルスの伝播性を完全に無くした安全性の高いベクターである。

請求の範囲

1. (a) パラミクソ科ウイルスの少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたパラミクソウイルスに由来する(−)鎖一本鎖RNA、および(b)該(−)鎖一本鎖RNAと結合するタンパク質、からなる複合体を含むパラミクソ科ウイルスベクター。
2. (−)鎖一本鎖RNAがNPタンパク質、Pタンパク質、およびLタンパク質を発現し、Fタンパク質および/またはHNタンパク質を発現しないように改変されている、請求項1に記載のベクター。
3. (−)鎖一本鎖RNAから発現しないように改変されたエンベロープタンパク質の少なくとも一つを含む、請求項1または2に記載のベクター。
4. VSV-Gタンパク質を含む、請求項1から3のいずれかに記載のベクター。
5. (−)鎖一本鎖RNAがセンダイウイルスに由来する、請求項1から4のいずれかに記載のベクター。
6. (−)鎖一本鎖RNAがさらに外来遺伝子をコードしている、請求項1から5のいずれかに記載のベクター。
7. 請求項1から6のいずれかに記載のベクターに含まれる(−)鎖一本鎖RNAまたはその相補鎖をコードするDNA。
8. 請求項1から6のいずれかに記載のベクターの製造方法であって、
 - (a) パラミクソ科ウイルスの少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたパラミクソウイルスに由来する(−)鎖一本鎖RNAまたはその相補鎖をコードするベクター-DNAを、エンベロープタンパク質を発現する細胞に導入して発現させる工程、および
 - (b) 該細胞を培養し、その培養上清からウイルス粒子を回収する工程、を含む方法。
9. 請求項1から6のいずれかに記載のベクターの製造方法であって、

(a) パラミクソ科ウイルスの少なくとも一つのエンベロープタンパク質を発現しないように改変されたパラミクソウイルスに由来する(-)鎖一本鎖RNA、および該(-)鎖一本鎖RNAと結合するタンパク質、からなる複合体を、エンベロープタンパク質を発現する細胞に導入する工程、および

(b) 該細胞を培養し、その培養上清からウイルス粒子を回収する工程、を含む方法。

10. 工程(b)における細胞の培養が、エンベロープタンパク質を発現する細胞との共培養である、請求項8または9に記載の方法。

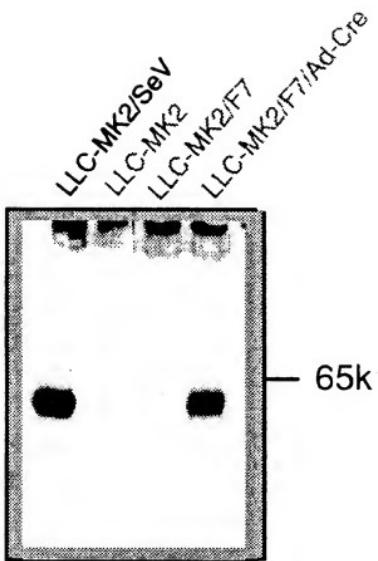
11. 工程(b)における細胞の培養において、該細胞に、エンベロープタンパク質を発現する細胞を重層して培養を行う、請求項8または9に記載の方法。

12. 細胞が発現するエンベロープタンパク質の少なくとも1つが、前記(-)鎖一本鎖RNAから発現しないように改変されたエンベロープタンパク質の少なくとも1つと同一である、請求項8から11のいずれかに記載の方法。

13. 細胞が発現するエンベロープタンパク質の少なくとも1つがVSV-Gタンパク質である、請求項8から12のいずれかに記載の方法。

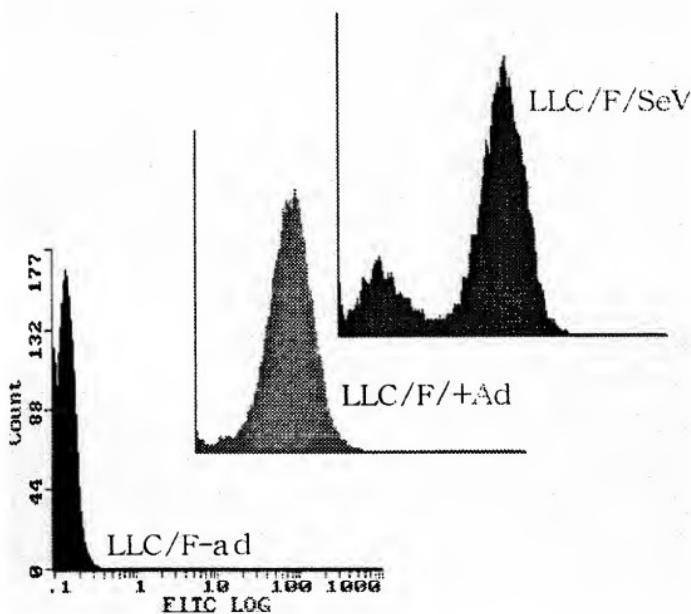
1 / 6 2

図 1



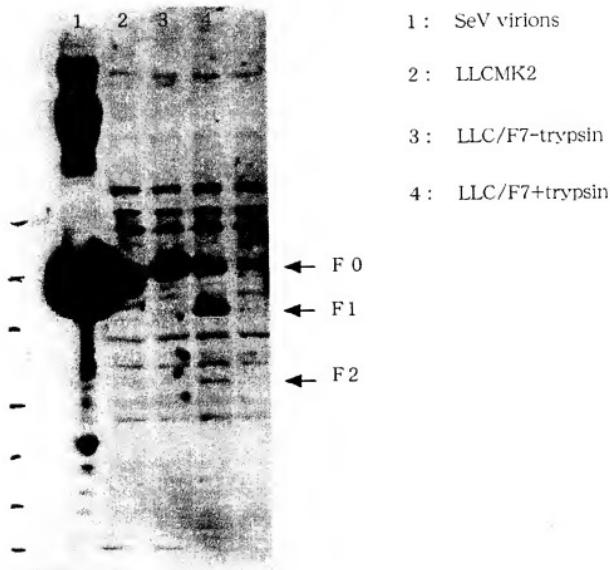
2 / 6 2

図 2



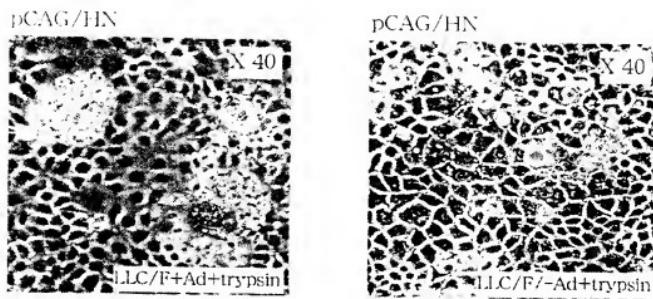
3 / 6 2

図3



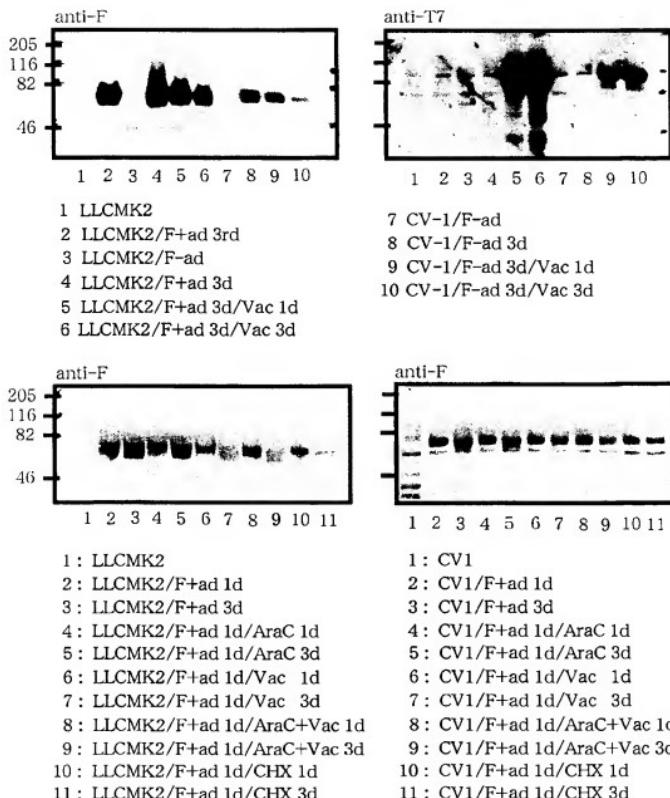
4 / 6 2

図 4



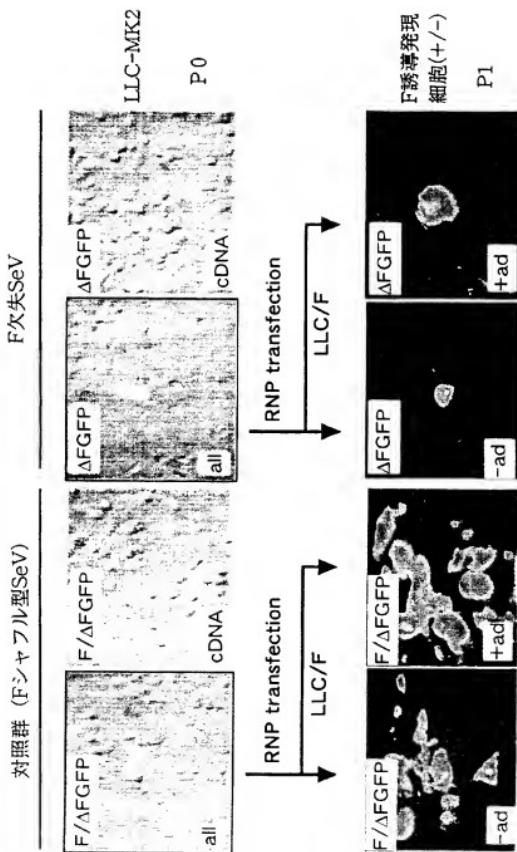
5 / 6 2

図 5



6 / 6 2

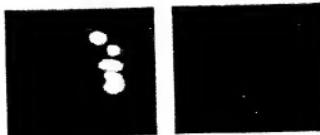
図 6



7 / 6 2

図 7

LLCMK2/F
P1/24 well



Sup

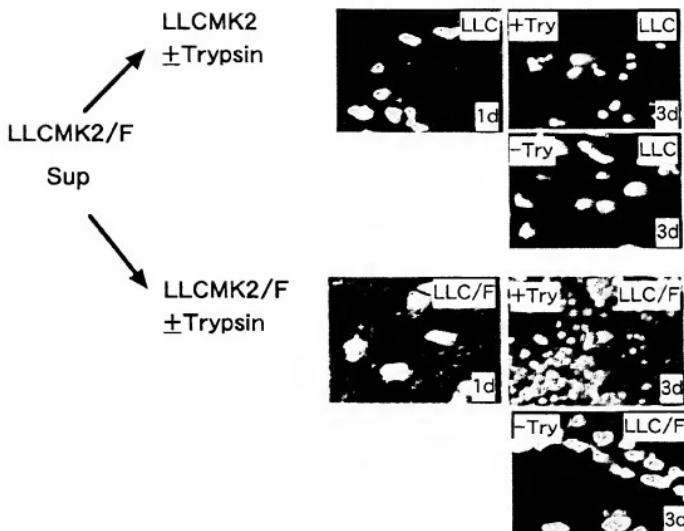
RNP

LLCMK2/F
P2/12 well



8 / 6 2

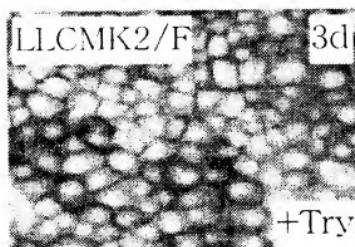
図 8



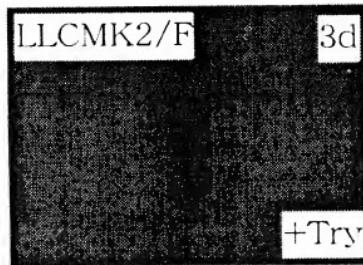
9 / 6 2

図9

LLCMK2/F supによる感染

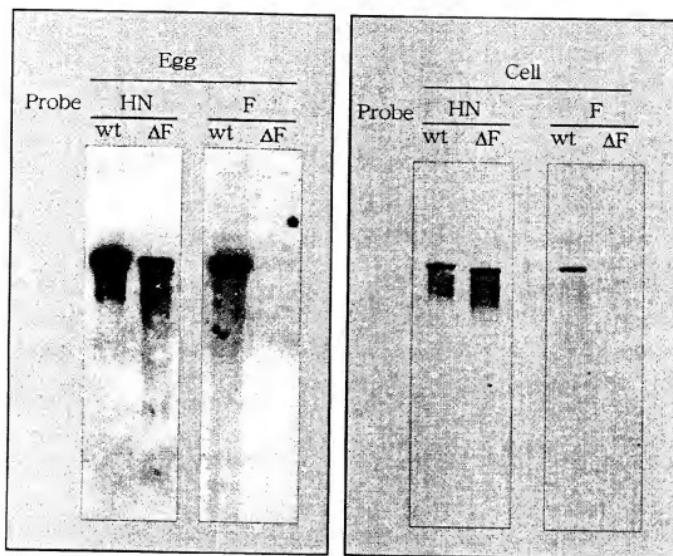


LLCMK2 supによる感染



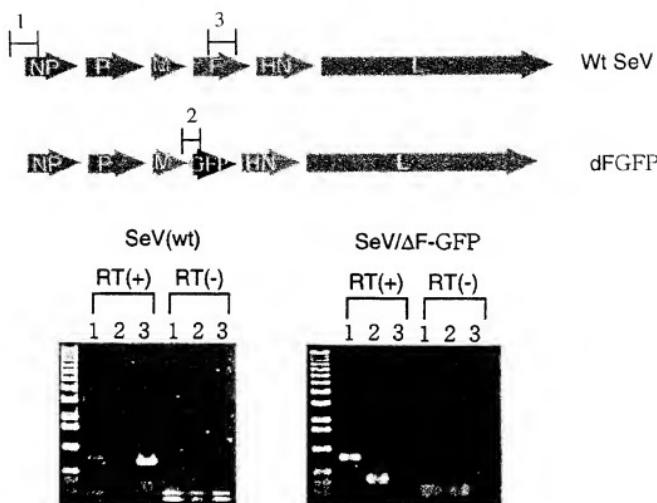
1 0 / 6 2

図 1 0



1 1 / 6 2

図 1 1



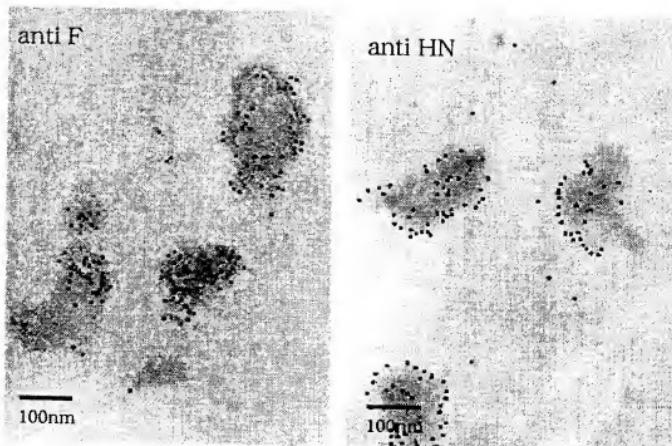
1: +18-NP、+18Not.Iサイトの存在の確認

2: M-GFP、GFP遺伝子がF遺伝子欠損部位の存在の確認

3: F gene、F遺伝子の存在の確認

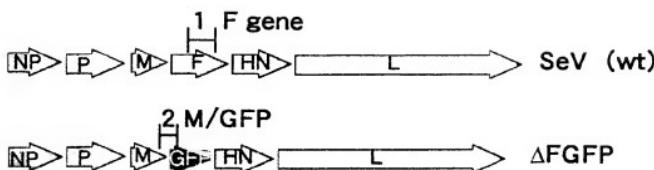
1 2 / 6 2

図 1 2



1 3 / 6 2

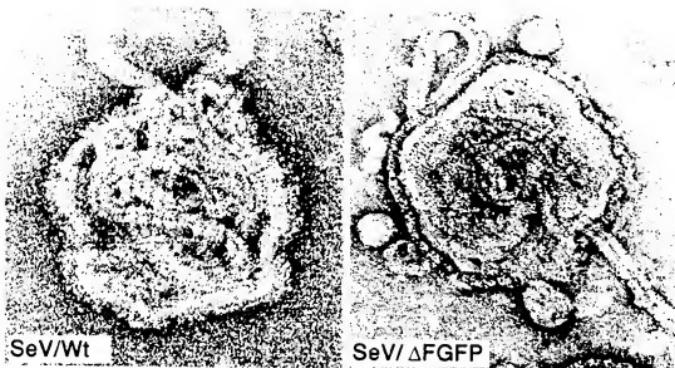
図 1 3



Primer Set	ΔFGFP	F/ΔFGFP	GFP/SeV	SeV (wt)
1	-	+	+	+
2	+	+	-	-

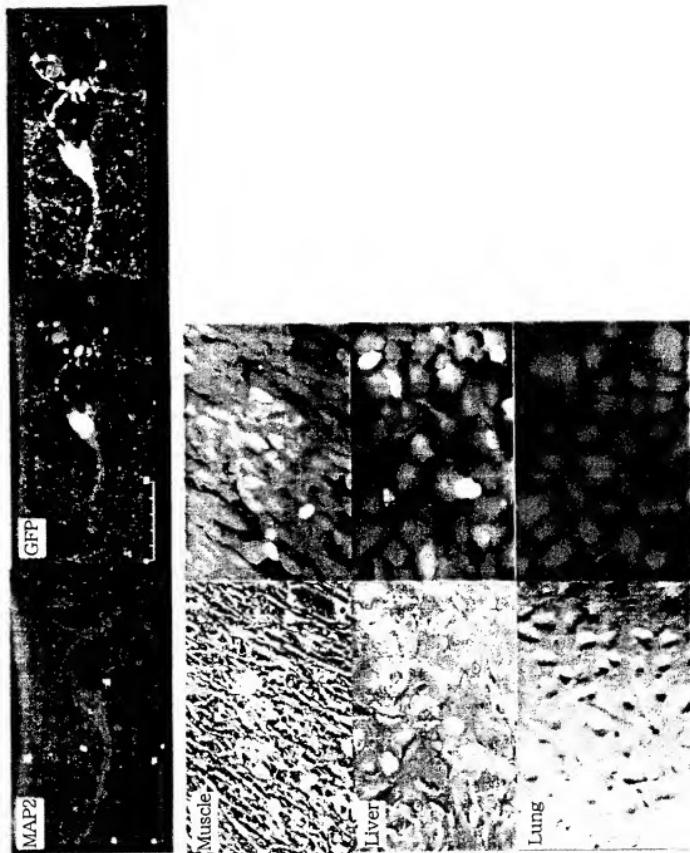
1 4 / 6 2

図 1 4



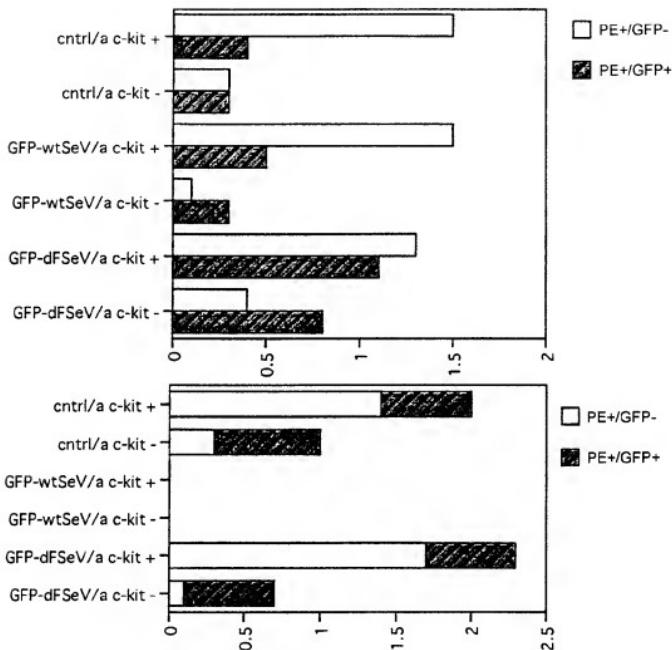
15 / 62

図 15



16 / 62

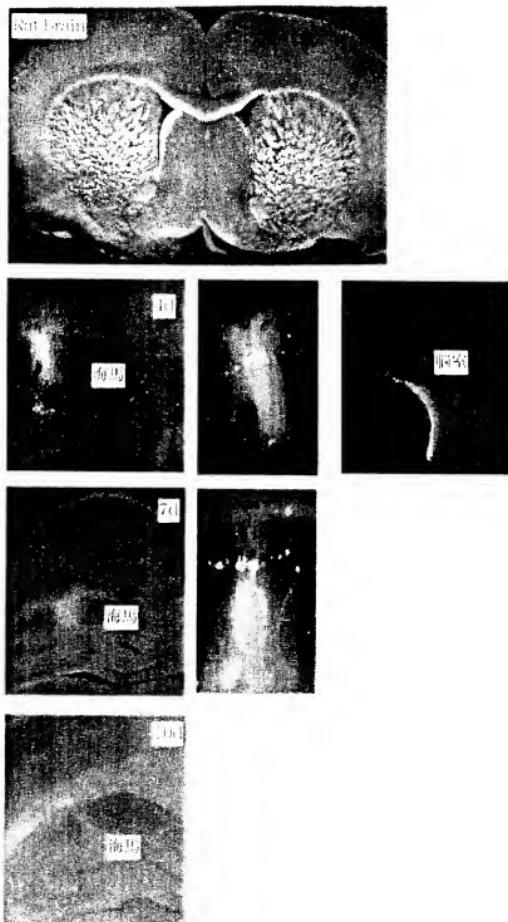
図 16



17 / 62

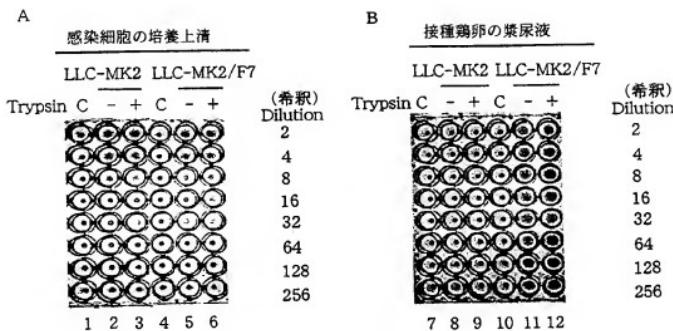
図 17

in vivo



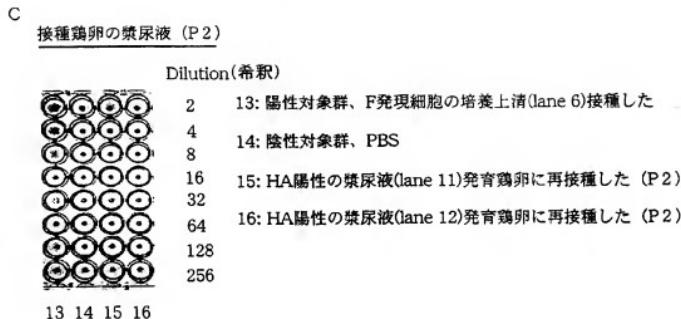
1 8 / 6 2

図 18



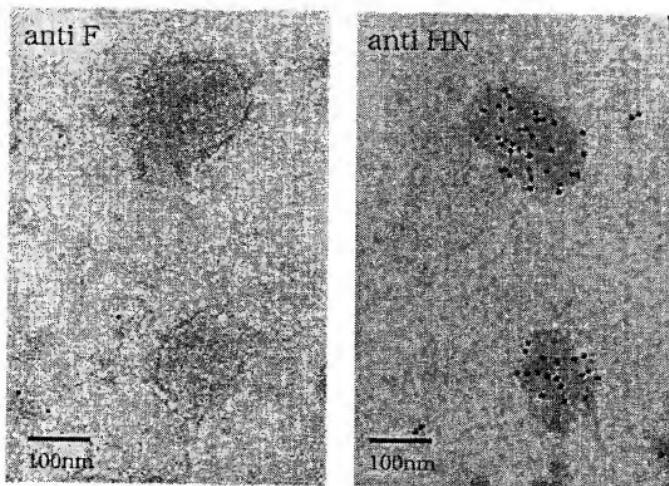
1 9./6 2

図 19



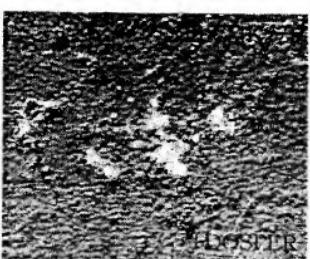
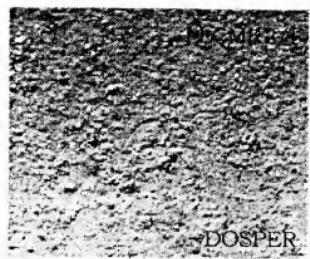
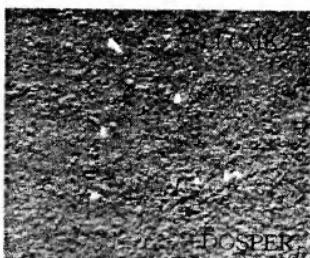
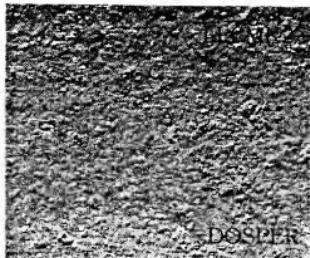
2 0 / 6 2

図 2 0



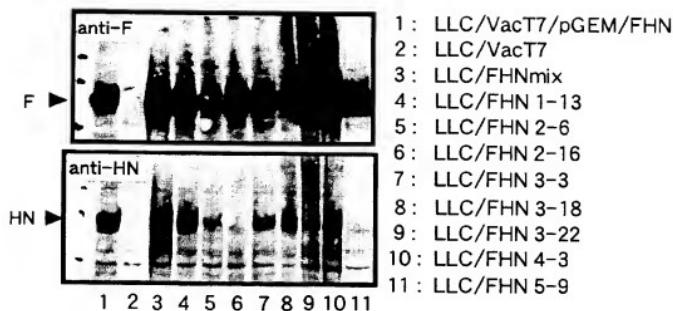
2 1 / 6 2

図 2 1



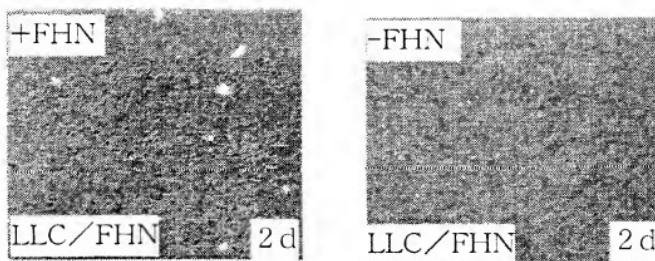
2 2 / 6 2

図 2 2

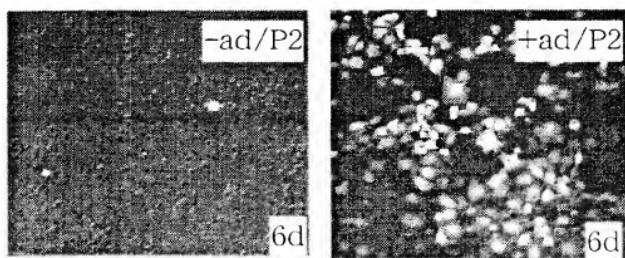


2 3 / 6 2

図23

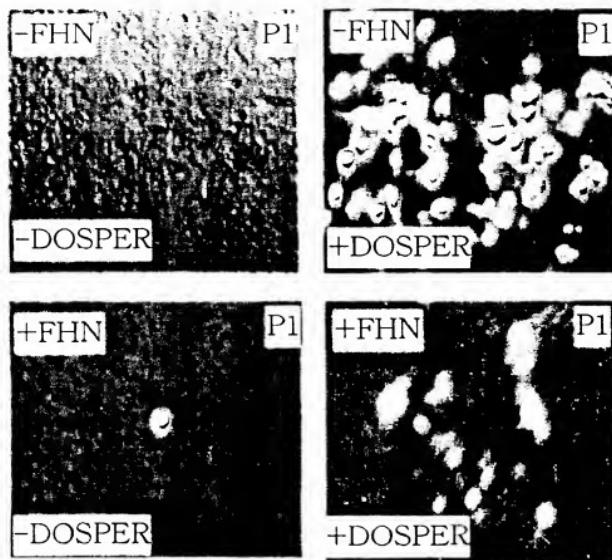


P1 sup重層

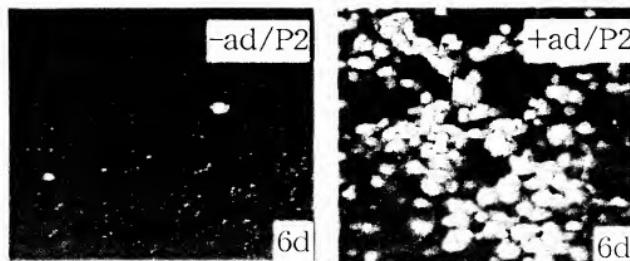


2 4 / 6 2

図 24

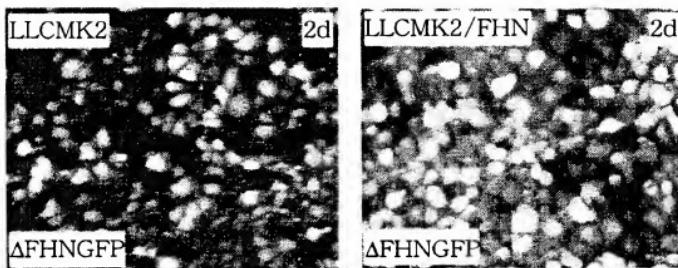


P1 sup重層



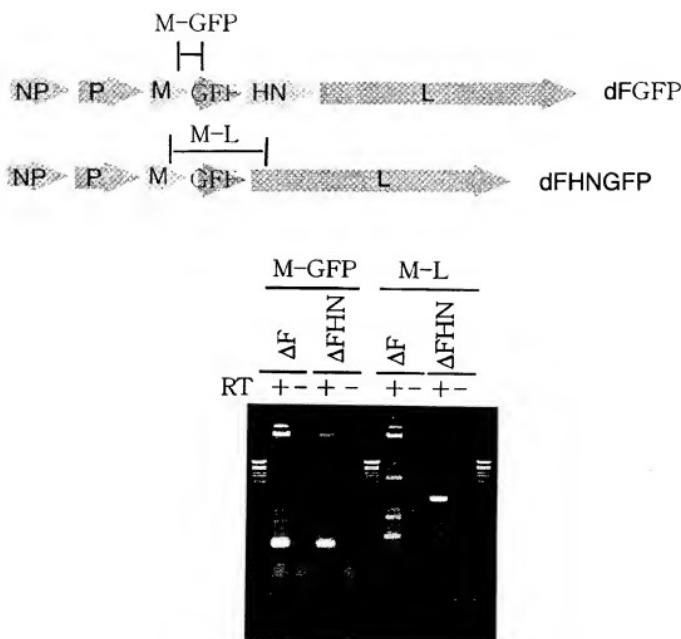
25 / 62

図25



2 6 / 6 2

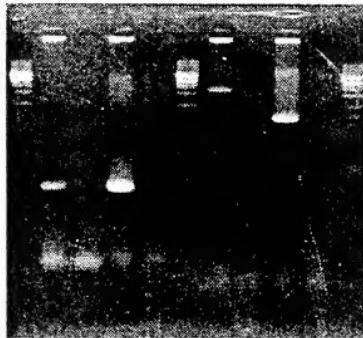
図 2 6



2 7 / 6 2

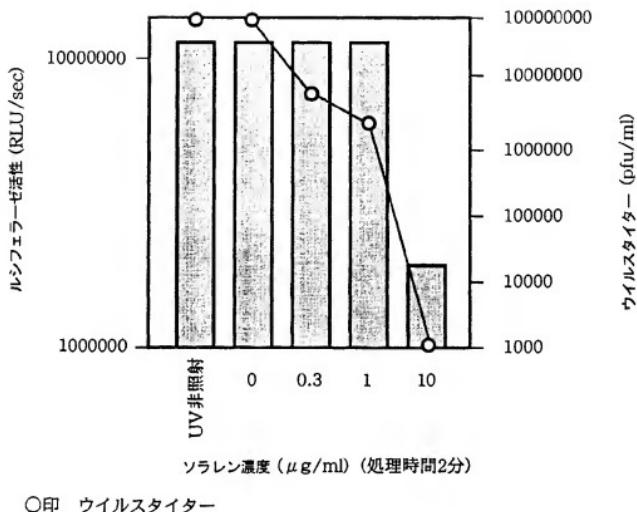
図 27

$$\frac{M-GFP}{RT} \quad \frac{M-L}{RT}$$
$$\frac{\Delta F}{+-} \quad \frac{\Delta F}{+-} \quad \frac{\Delta F}{+-}$$
$$\frac{\Delta FHN}{++} \quad \frac{\Delta FHN}{+-} \quad \frac{\Delta FHN}{+-}$$



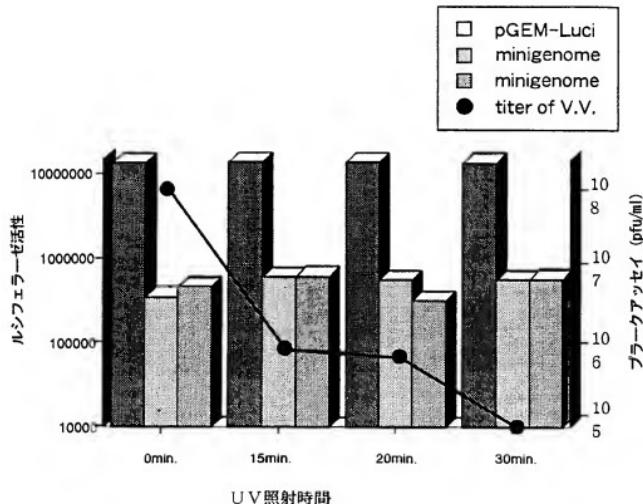
28 / 62

図 28



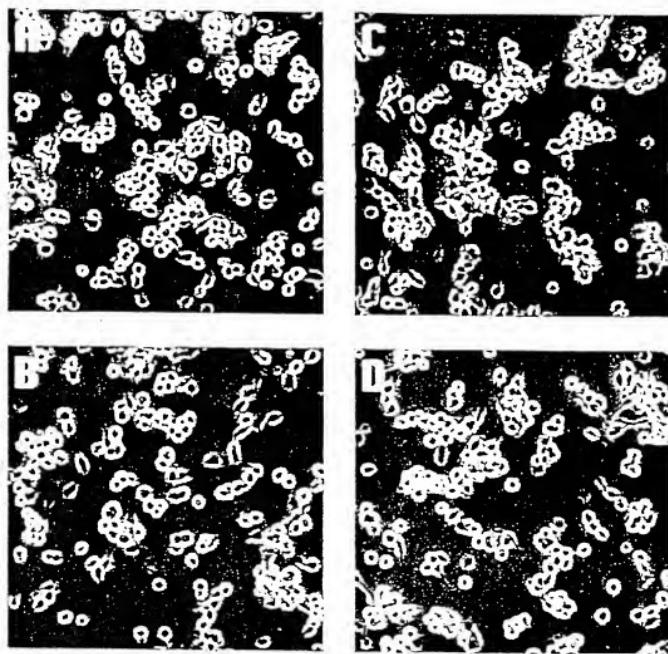
29/62

図29



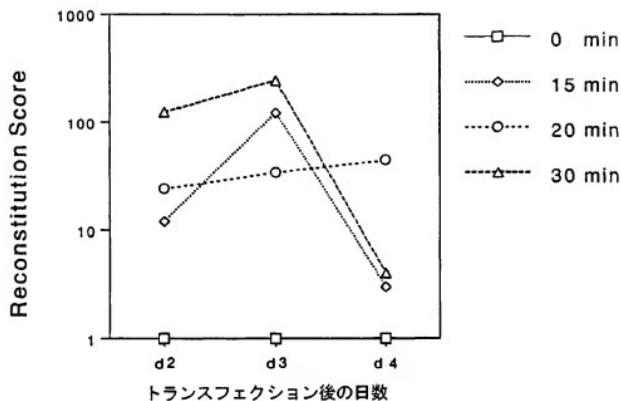
3 0 / 6 2

図 3 0



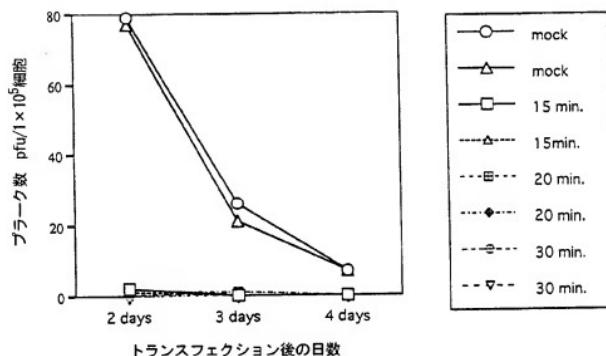
31 / 62

図 3.1



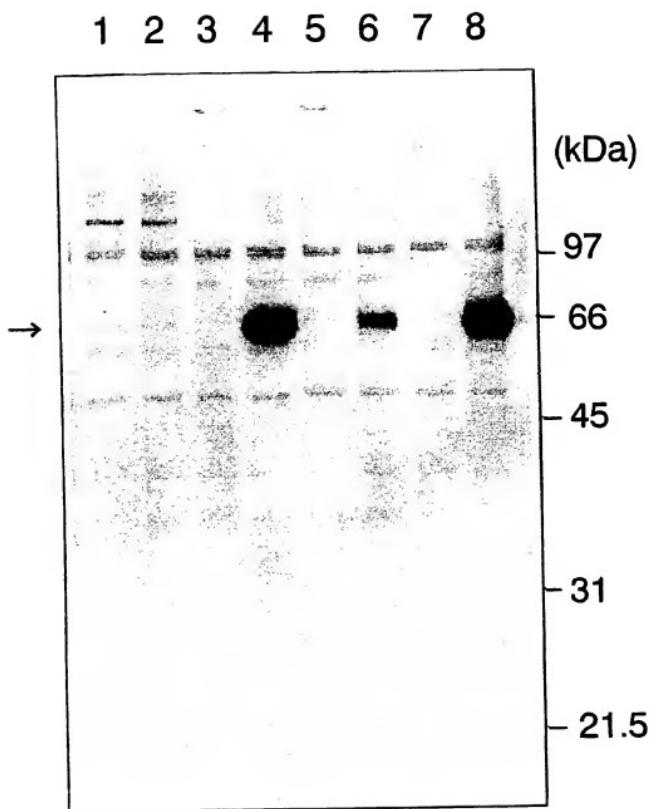
3 2 / 6 2

図 3 2



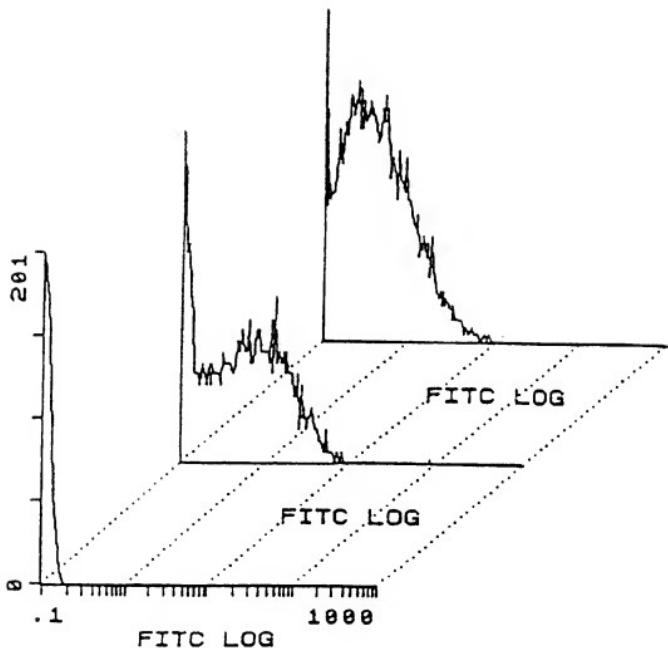
3 3 / 6 2

図 3 3



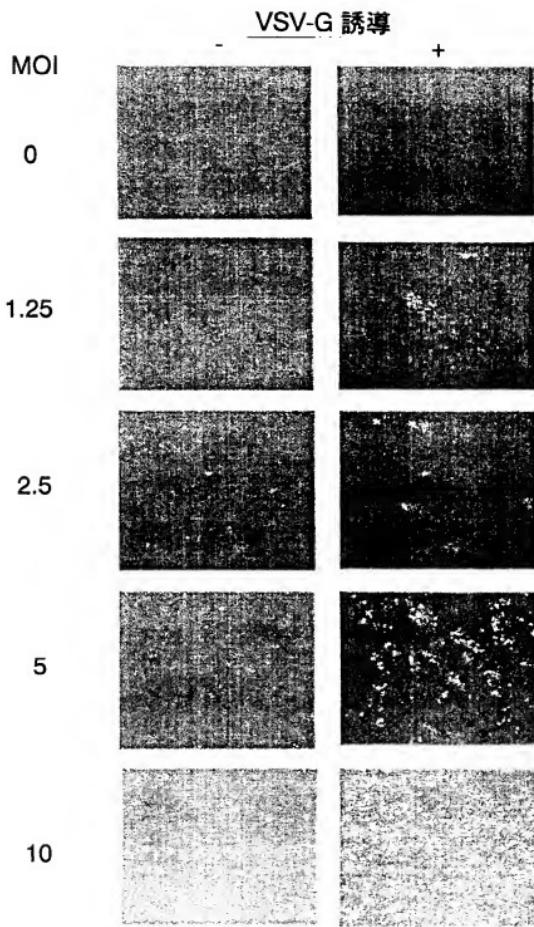
3 4 / 6 2

図 3 4



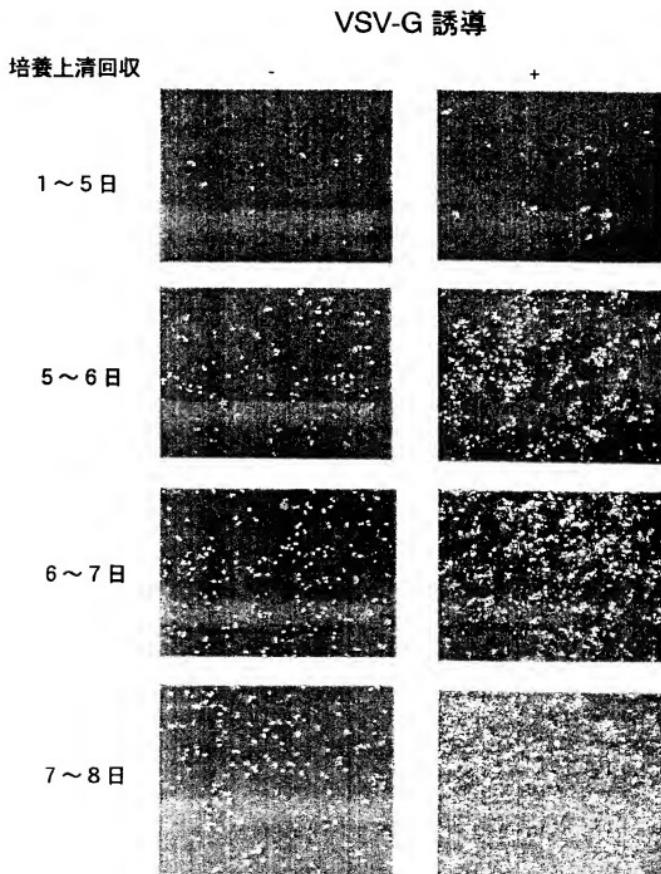
35 / 62

図 35



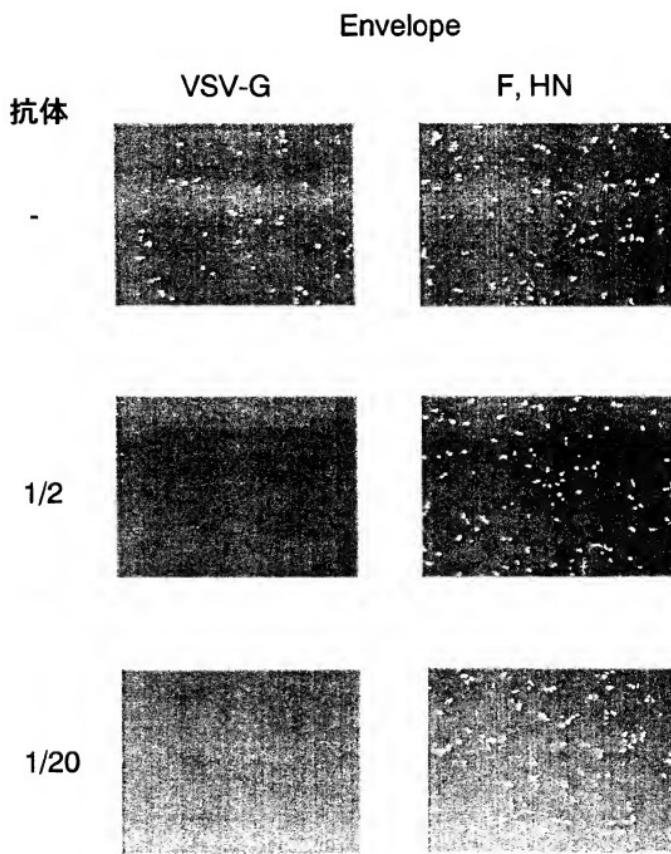
3 6 / 6 2

図 3 6



3 7 / 6 2

図 3 7



genome: SeV(+18)/ΔF:GFP

3 8 / 6 2

図 3 8

- VSV-G



+ VSV-G



3 9 / 6 2

図 3 9

1 2 3



1 2 3



1 2 3



anti-F

anti-HN

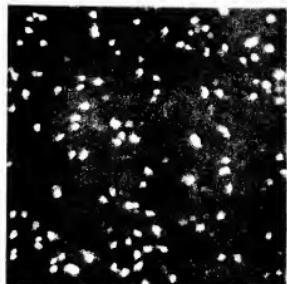
anti-SeV

4 0 / 6 2

図 4 0



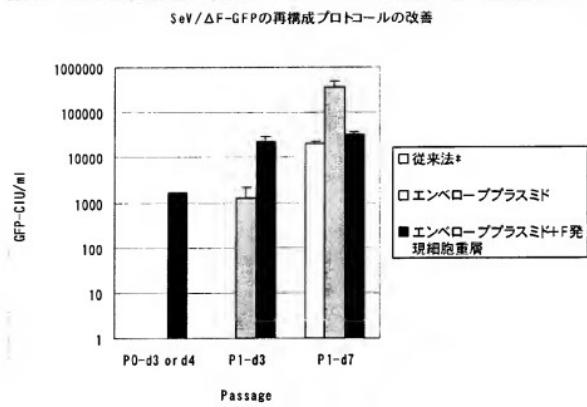
抗 SeV 抗体および抗ウサギ蛍光標識
二次抗体を用いた CIU 測定



GFP 発現細胞による CIU 測定
(対照)

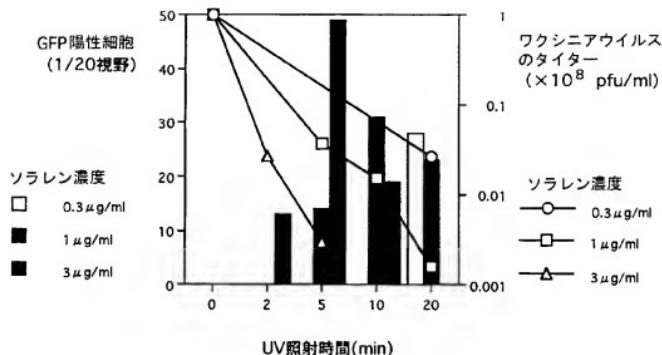
4 1 / 6 2

図 4 1



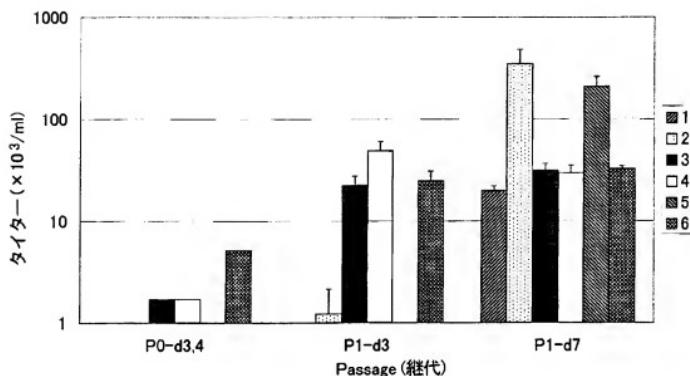
42 / 62

図4.2



43 / 62

図4.3



	V.V	V.V Lot.No	pGEM-FHN	O.L.	P1-Tf
1	vTF7-3(3,5)φ35mm*	990913	-	-	Dosper
2	vTF7-3(3,5)φ35mm*	990913	○	-	O.L.
3	vTF7-3(3,5)φ35mm*	990913	○	○	O.L.
4	vTF7-3(3,5)φ35mm*	000202	○○	○○	O.L.
5	vTF7-3(0,0)	990913	○○	○○	O.L.
6	vTF7-3(3,5)φ100mm*	000202	○	○	O.L.

*: PLWUV処理に使用したdishサイズ

(ソラレン濃度 $\mu\text{g}/\text{ml}$, UV時間min)

4 4 / 6 2

図 4 4

Exp. No.

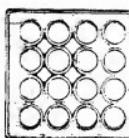
P1

P2

P3

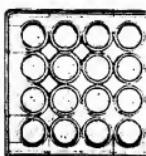
P4

1



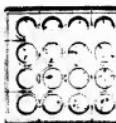
N. T.

2



N. T.

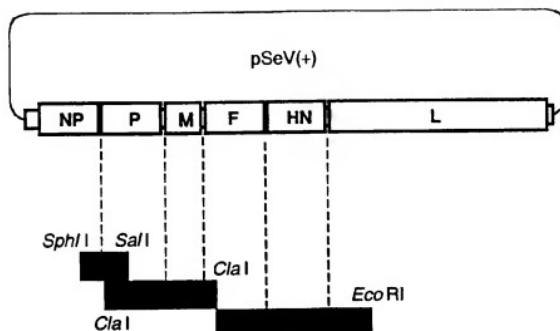
3



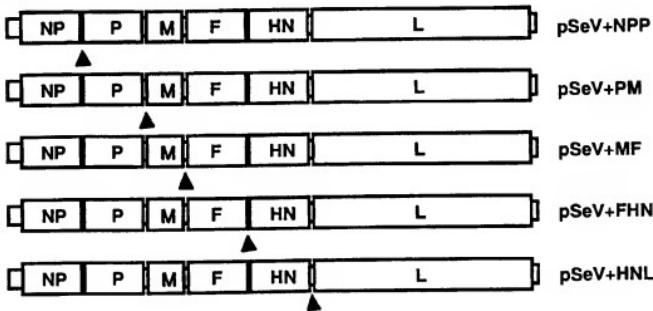
4 5 / 6 2

図 4 5

(A)

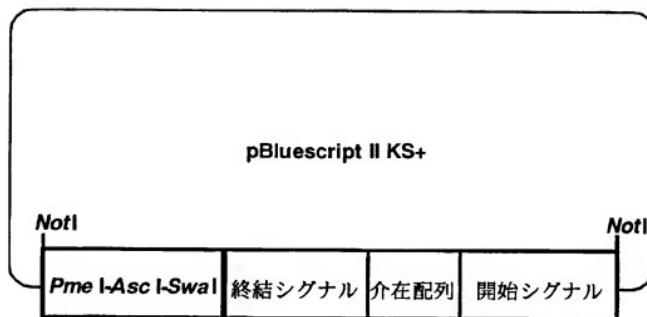


(B)



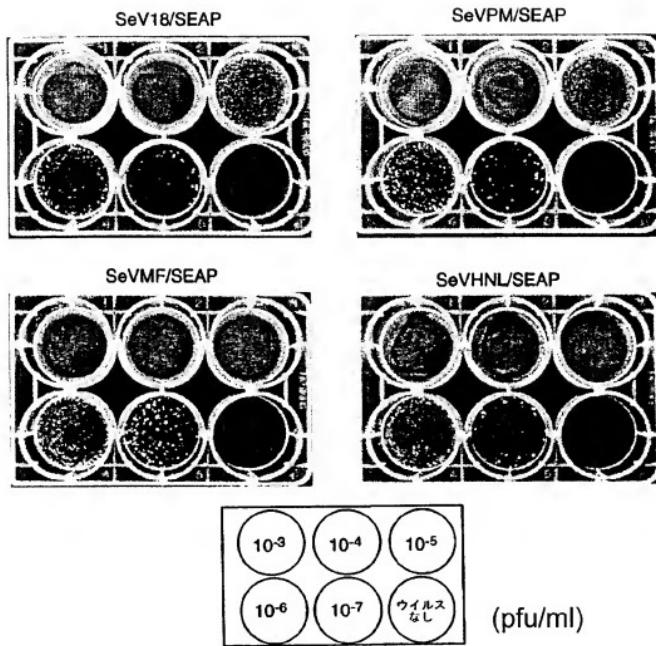
4 6 / 6 2

図 4 6



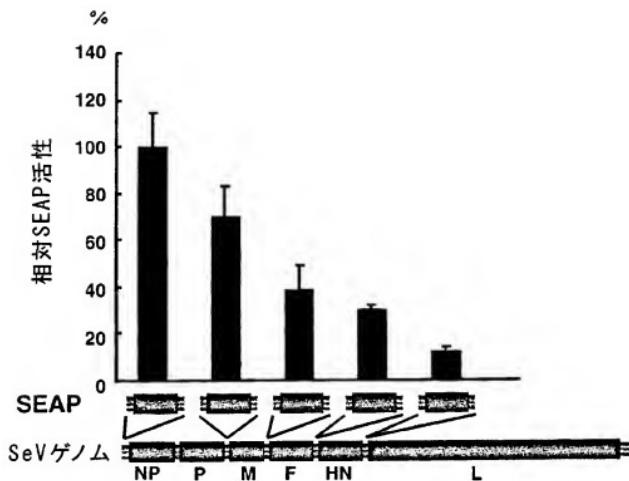
47 / 62

図47



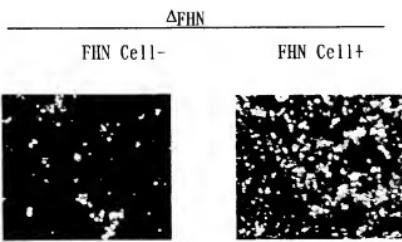
4 8 / 6 2

図 4 8



4 9 / 6 2

図 4 9



5 0 / 6 2

図 5 0

1 2 3**1 2 3****1 2 3**

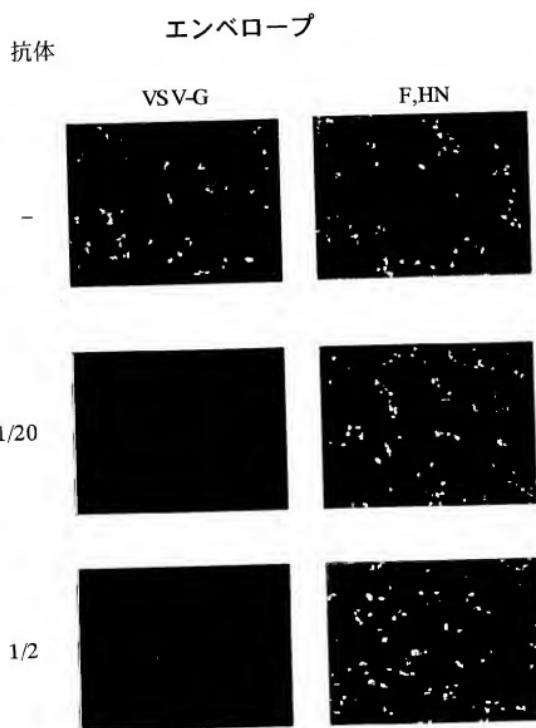
anti-F

anti-HN

anti-SeV

5 1 / 6 2

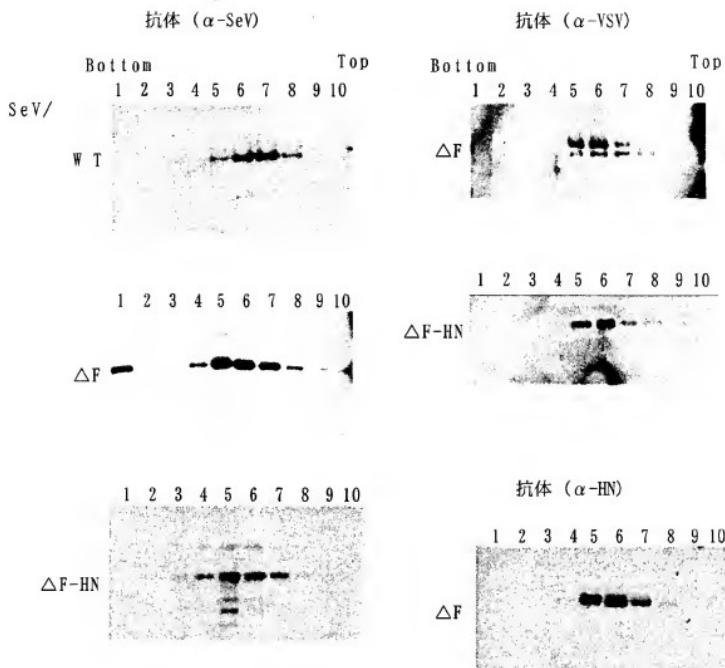
図 5 1



ゲノム: SeV(+18)/Δ F-HN:GFP

52 / 62

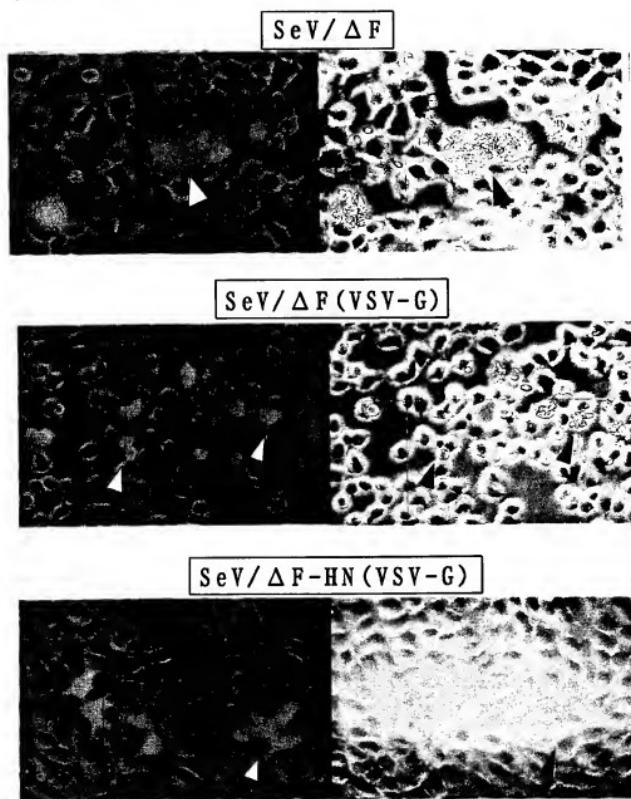
図 52



ショ糖 : 20-60% リニアグラディエント

5 3 / 6 2

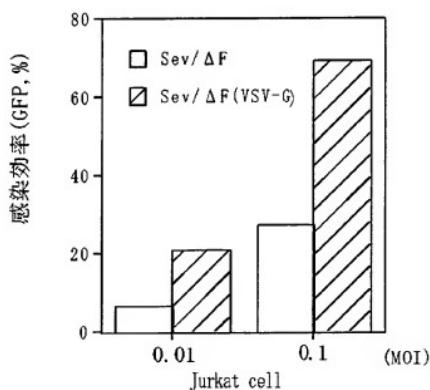
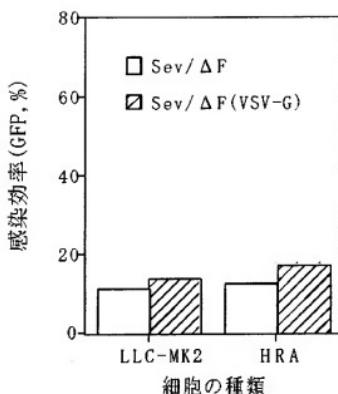
図 5 3



(LLC-MK2細胞)

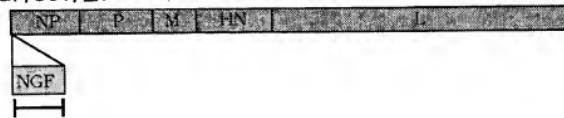
5 4 / 6 2

図 5.4

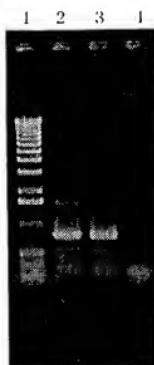


5 5 / 6 2

図 5 5

pSeV18⁺b(+)**NGF/SeV/ Δ F-GFP****NGF/SeV/ Δ F**

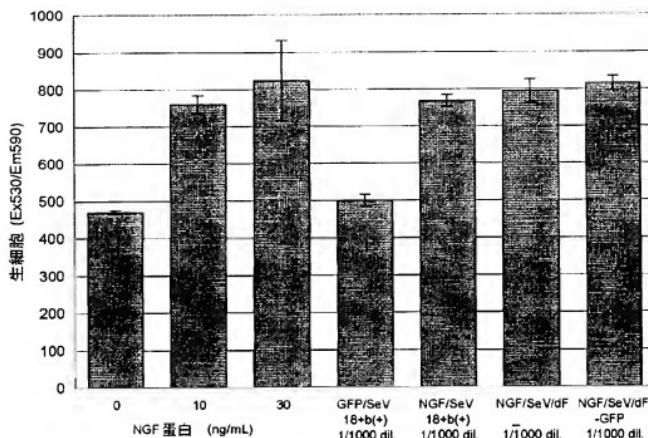
NGFプライマー (NGF-N~NGF-C)



1. マーカー
2. NGF/SeV/ Δ F-GFP
3. NGF/SeV/ Δ F
4. pSeV18⁺b(+)

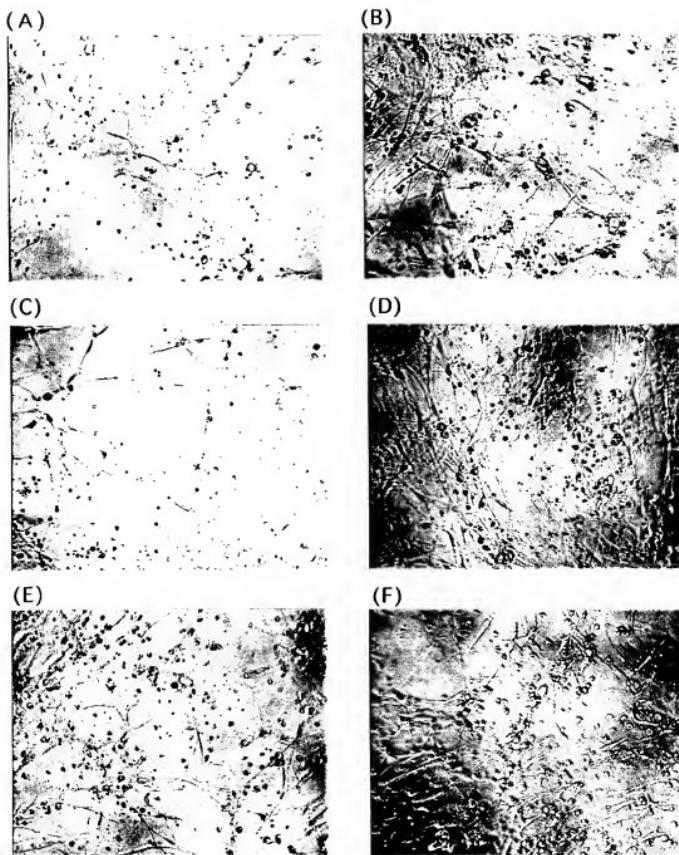
5 6 / 6 2

図 5 6



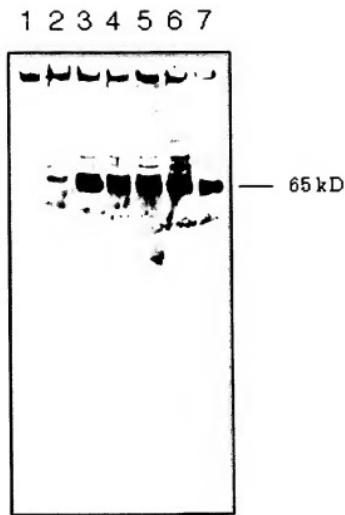
5 7 / 6 2

図 5 7



5 8 / 6 2

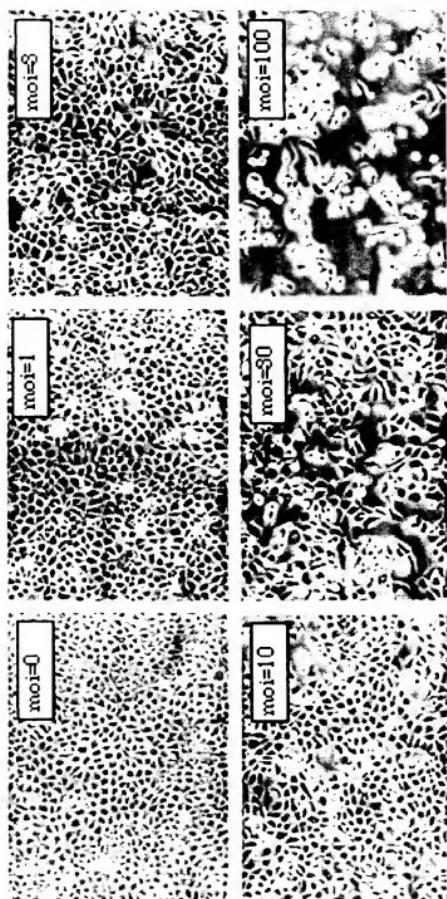
図 5 8



- 1: LLCMK2/Ad(moi=1)
- 2:LLCMK 2/F/Ad(moi=0)
- 3:LLCMK 2/F/Ad(moi=1)
- 4:LLCMK 2/F/Ad(moi=3)
- 5:LLCMK 2/F/Ad(moi=10)
- 6:LLCMK 2/F/Ad(moi=30)
- 7:LLCMK 2/F/Ad(moi=100)

5 9 / 6 2

図 5.9



6 0 / 6 2

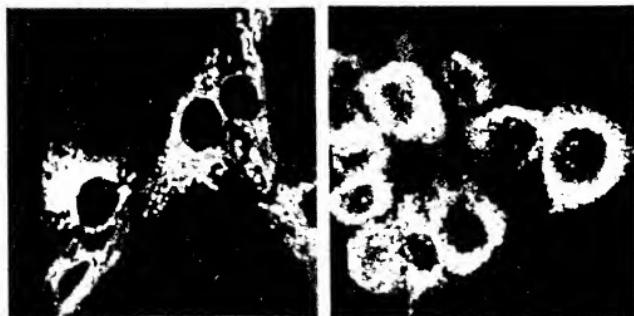
図 6 0



- 1 : LLC-MK2/Ad-Cre(Negative Control)
- 2 : LLC-MK2/F/Ad-Cre/P0
- 3 : LLC-MK2/F/Ad-Cre/P1
- 4 : LLC-MK2/F/Ad-Cre/P2
- 5 : LLC-MK2/F/Ad-Cre/P3
- 6 : LLC-MK2/F/Ad-Cre/P4
- 7 : LLC-MK2/F/Ad-Cre/P5
- 8 : LLC-MK2/F/Ad-Cre/P6
- 9 : LLC-MK2/F/Ad-Cre/P7

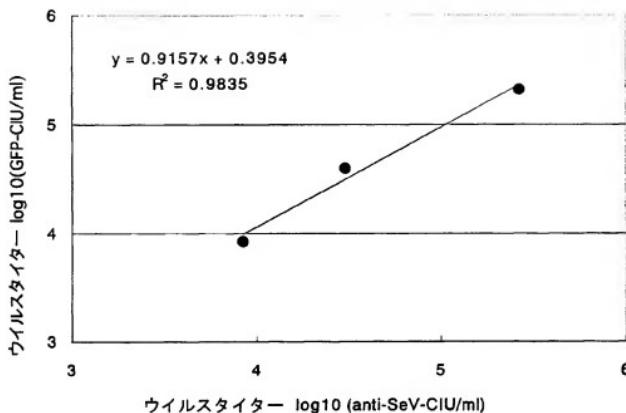
6 1 / 6 2

図 6 1



6 2 / 6 2

図 6 2



SEQUENCE LISTING

<110> DNAVEC Research Inc.

<120> Paramyxovirus vectors deficient in envelope genes

<130> D3-103PCT

<140>

<141>

<150> JP 1999-200739

<151> 1999-05-18

<160> 52

<170> PatentIn Ver. 2.0

<210> 1

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Sequence

<400> 1

atgcatgccg gcagatga

18

<210> 2

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 2

gttgagtact gcaagagc

18

<210> 3

<211> 42

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 3

tttgcggca tgcatgttc ccaagggag agtttgcaa cc 42

<210> 4

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 4

atgcatgccg gcagatga 18

<210> 5

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 5

tgggtgaatg agagaatcag c 21

<210> 6

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 6

atgcatatgg tgatgcgggtt ttggcagtac

30

<210> 7

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 7

tgcggctat tattacttgt acagctcgta

30

<210> 8

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 8

atcagagacc tgcgacaatg c

21

<210> 9

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 9

aagtgcgtgct gcttcatgtg g

21

<210> 10

<211> 25

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 10

acaaccacta cctgaggcacc cagtc

25

<210> 11

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 11

gcctaacaca tccagagatc g

21

<210> 12

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 12

acattcatga gtcagctcgc

20

<210> 13

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 13

atcagagacc tgcgacaatg c

21

<210> 14

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 14

aagtctgtcgttcatgtg g

21

<210> 15

<211> 23

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 15

aaaaactta gggataaagt ccc

23

<210> 16

<211> 19

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
Synthesized Primer Sequence

<400> 16

gttatctccg ggatggc

19

<210> 17

<211> 45

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 17

gcgcggccgc cgtacggtgg caaccatgtc gtttactttt accaa

45

<210> 18

<211> 80

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 18

gcgcggccgc gatgaacttt cacctaagt ttttcttaact acggcgtagc ctattacttc 60
tgacaccaga ccaactggta

80

<210> 19

<211> 41

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 19

ccacccgatcca caccggcggg ccgcggacggc cacggcttcg g

41

<210> 20

<211> 41

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 20

ccgaaaggccgt ggctgtcgcg gccggctgggt gtggtcggtg g

41

<210> 21

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 21

gaaatttac ctaagcggcc gcaatggcag atatctatag

40

<210> 22

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 22

ctatagatat ctgccattgc ggccgttag gtgaaattc

40

<210> 23

<211> 43

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 23

gggataaaagt cccttgcggc cgtttgggtt caaaaacttc ccc 43

<210> 24

<211> 43

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 24

ggggagagtt ttgcaaccaa gcggccgcaa gggactttat ccc 43

<210> 25

<211> 47

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 25

ggtcgcgcgg tacttttagcg gccgcctcaa acaagcacag atcatgg 47

<210> 26

<211> 47

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 26

ccatgatctg tgcttgttt aggccgcgc taaagtaccg cgcgacc 47

<210> 27

<211> 44

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially

synthesized sequence

<400> 27

cctgccatc catgacctag cggccgcttc ccattcaccc tggg

44

<210> 28

<211> 44

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 28

cccgagggtga atggaagcgc gcccgttaggt catggatggg cagg

44

<210> 29

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 29

gcggcgccgatgtgtgc tgctgtgct gctgggcctg

40

<210> 30

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 30

gcggcgccgttatacatgt ctgctcgaag cggccggccg

40

<210> 31

<211> 74

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 31

gcggccgcgtttaaacggcg cgccatttaaatccgtatgta agaaaaactt agggtgaaag 60

ttcatcgccg ccgc

74

<210> 32

<211> 74

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 32

gcggccgcga tgaacttca ccctaagttt ttcttactac ggatataat ggccgcgcgt 60
ttaaacgcgg ccgc

74

<210> 33

<211> 48

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 33

acttgccggcc gccaaagttc agtaatgtcc atgttgttct acactctg

48

<210> 34

<211> 72

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 34

atccgcggcc gcgatgaact ttcaccctaa gtttttctta ctacggtag cctcttcttg 60
tagccttcct gc 72

<210> 35

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 35

ggagaagtct caacaccgtc cacccaagat aatcgatcag

40

<210> 36

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 36

ctgatcgatt atcttgggtg gacggtgttg agacttctcc

40

<210> 37

<211> 38

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 37

gtatatgtgt tcagttgagc ttgctgtcgg tctaaggc

38

<210> 38

<211> 38

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 38

gccttagacc gacagcaagg tcaactgaac acatatac

38

<210> 39

<211> 45

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 39

caatgaactc tctagagagg ctggagtac taaagagtta cctgg

45

<210> 40

<211> 45

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 40

ccaggttaact ctttagtgac tccagcctct ctagagagtt cattg

45

<210> 41

<211> 52

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 41

gtgaaaggtc atccaccgat cggtctactc gaggccacac ccaacccac cg

52

<210> 42

<211> 52

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 42

cggtgggtt gggtgtggcc tcgagtgagc cgatcggtgg atgaactttc ac 52

<210> 43

<211> 47

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 43

cttagggta aagaaaatttc agcttagcacg gcgcataatggc agatatac 47

<210> 44

<211> 47

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 44

gataatctgcc attgcgcgt gctagctgaa atttctttca ccctaag

47

<210> 45

<211> 47

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 45

cttagggata aagtcccttg tgcgcgttg gttgcaaaac tctcccc

47

<210> 46

<211> 47

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 46

ggggagagtt ttgcaaccaa ggcgcacaa gggactttat ccctaag

47

<210> 47

<211> 47

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 47

ggtcgcgcgg tacttagtgc gacacctcaa acaaggcacag atcatgg

47

<210> 48

<211> 47

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially synthesized sequence

<400> 48

ccatgatctg tgcttgttt aggttgtcgac taaagtaccg cgcgacc

47

<210> 49

<211> 49

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 49

cccagggtga atgggaaggg cccggccaggat catggatggg caggagtc 49

<210> 50

<211> 49

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 50

ggactctgc ccatccatga cttggccggc ctttcccatt caccctggg 49

<210> 51

<211> 72

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 51

ggccgcttaa ttaacggttt aaacgcgcgc caacagtgtt gataagaaaa acttagggtg 60
aaagttcate ac 72

<210> 52

<211> 72

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: artificially
synthesized sequence

<400> 52

ggccgtgatg aacttcacc ctaagtttt ctatcaaca ctgtggcgc gcgttaaac 60
cgtaattaa gc 72

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP00/03195

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER
Int.Cl⁷ C12N15/86, C12N15/45, C12N7/01 // C12N5/10

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHEDMinimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)
Int.Cl⁷ C12N15/00-90, C12N7/00-08, C12N5/00-28

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)
WPI (DIALOG), BIOSIS (DIALOG), MEDLINE (STN)
GenBank/EMBL/DDBJ/GeneSeq**C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT**

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
T	J. Virol., Vol.74, No.14, (July 2000), pp.6564-6569, HAI-OUL LI, et al., "A Cytoplasmic RNA Vector Derived from Nontransmissible Sendai Virus with Efficient Gene Transfer and Expression."	1-13
A	J. Virol., Vol.71, No.7 (1997), pp.5481-5486, M. Bitzer, et al., "Sendai Virus Efficiently Infects Cells via the Asialo-glycoprotein Receptor and Requires the Presence of Cleaved F ₀ Precursor Proteins for This Alternative Route of Cell Entry."	1-13
PA	Biopolymers (Peptide Science), Vol.51, No.1 (June, 1999) pp.79-86, H. Kido, et al., "The Human Mucus Protease Inhibitor and Its Mutants are Novel Defensive Compounds Against Infection with Influenza A and Sendai Vieruses."	1-13
A	Genes to Cells, Vol.2, No.7 (1997), pp.457-466, D. Yu, et al., "Sendai vierus-based expression of HIV-1 gp120: reinforcement by the V(-) version."	1-13

<input type="checkbox"/>	Further documents are listed in the continuation of Box C.	<input type="checkbox"/>	See patent family annex.
* ^a	Special categories of cited documents:	"T"	later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
"A"	document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance	"X"	document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
"E"	earlier document but published on or after the international filing date	"Y"	document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art
"L"	document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)	"&"	document member of the same patent family
"O"	document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means		
"P"	document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed		

Date of the actual completion of the international search 15 August, 2000 (15.08.00)	Date of mailing of the international search report 19 September, 2000 (19.09.00)
---	---

Name and mailing address of the ISA/ Japanese Patent Office	Authorized officer
Faxsimile No.	Telephone No.

A. 発明の属する分野の分類(国際特許分類(IPC))

Int.Cl' C12N15/86, C12N15/45, C12N7/01 // C12N5/10

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料(国際特許分類(IPC))

Int.Cl' C12N15/00-90, C12N7/00-08, C12N5/00-28

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使用した電子データベース(データベースの名称、調査に使用した用語)

WPI(DIALOG), BIOSIS(DIALOG), MEDLINE(STN)
GenBank/EMBL/DDBJ/GeneSeq

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
T	J.Virol., Vol. 74, No. 14, (July 2000), p. 6564-6569, HAI-OU LI, et al. "A Cytoplasmic RNA Vector Derived from Nontransmissible Sendai Virus with Efficient Gene Transfer and Expression."	1-13
A	J.Virol., Vol. 71, No. 7 (1997) p. 5481-5486, M.Bitzer, et al. "Sendai Virus Efficiently Infects Cells via the Asialo- glycoprotein Receptor and Requires the Presence of Cleaved	1-13

 C欄の続きにも文献が列挙されている。 パテントファミリーに関する別紙を参照。

* 引用文献のカテゴリー

「A」特に関連のある文献ではなく、一般的な技術水準を示すもの

「E」国際出願日の前出願または特許であるが、国際出願日以後に公表されたもの

「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するため引用する文献(理由を付す)

「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献

「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

の日の後に公表された文献
「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のため引用するもの

「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの

「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの

「&」同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日

15.08.00

国際調査報告の発送日

19.09.00

国際調査機関の名称及びあて先

日本国特許庁 (ISA/JP)

郵便番号 100-8915

東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

特許庁審査官(権限のある職員)

二月

4B 8931

甲

電話番号 03-3581-1101 内線 3448

C(続き) 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
P A	F ₆ Precursor Proteins for This Alternative Route of Cell Entry."	1-13
A	Biopolymers (Peptide Science), Vol.51, No.1 (June, 1999) p. 79-86 , H.Kido, et al. "The Human Mucus Protease Inhibitor and Its Mutants are Novel Defensive Compounds Against Infection with Influenza A and Sendai Vieruses."	1-13
	Genes to Cells, Vol.2, No.7 (1997) p. 457-466, D.Yu, et al. "Sendai vierus-based expression of HIV-1 gp120: reinforcement by the V(-) version."	